# (12) NACH DEM VERTRAG ÜBER DIE INTERNATIONALE ZUSAMMENARBEIT AUF DEM GEBIET DES PATENTWESENS (PCT) VERÖFFENTLICHTE INTERNATIONALE ANMELDUNG

(19) Weltorganisation für geistiges Eigentum Internationales Büro



# 

(43) Internationales Veröffentlichungsdatum 25. März 2004 (25.03.2004)

**PCT** 

(10) Internationale Veröffentlichungsnummer WO 2004/024931 A2

- (51) Internationale Patentklassifikation?: C12P 13/04, 13/12
- (21) Internationales Aktenzeichen: PCT/EP2003/009451
- (22) Internationales Anmeldedatum:

26. August 2003 (26.08.2003)

(25) Einreichungssprache:

Deutsch

(26) Veröffentlichungssprache:

Deutsch

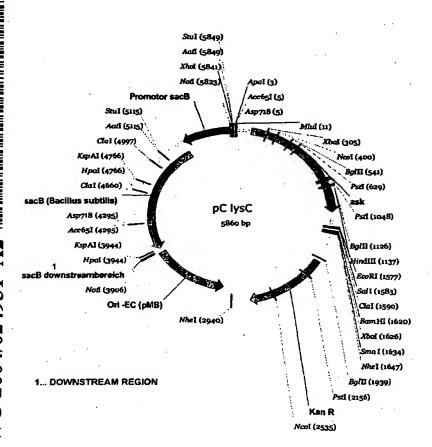
- (30) Angaben zur Priorität: 102 39 308.7 27. August 2002 (27.08.2002) DE
- (71) Anmelder (für alle Bestimmungsstaaten mit Ausnahme von US): BASF AKTIENGESELLSCHAFT [DE/DE]; ., 67056 Ludwigshafen (DE).

- (72) Erfinder; und
- (75) Erfinder/Anmelder (nur für US): KRÖGER, Burkhard [DE/DE]; Im Waldhof 1, 67117 Limburgerhof (DE). ZELDER, Oskar [DE/DE]; Franz-Stützel-Str. 8, 67346 Speyer (DE). KLOPPROGGE, Corinna [DE/DE]; Rastatter Str. 10, 68239 Mannheim (DE). SCHRÖDER, Hartwig [DE/DE]; Benzstr. 4, 69226 Nussloch (DE). HÄFNER, Stefan [DE/DE]; Luitpoldstr. 11, 67063 Ludwigshafen (DE).
- (74) Anwalt: KINZEBACH, Werner; Reitstötter, Kinzebach & Partner (GbR), Sternwartstr. 4, 81679 München (DE).
- (81) Bestimmungsstaaten (national): AE, AG, AL, AM, AT, AU, AZ, BA, BB, BG, BR, BY, BZ, CA, CH, CN, CO, CR, CU, CZ, DE, DK, DM, DZ, EC, EE, ES, FI, GB, GD, GE,

[Fortsetzung auf der nächsten Seite]

(54) Title: METHOD FOR THE PRODUCTION BY FERMENTATION OF SULPHUR-CONTAINING FINE CHEMICALS (METF)

(54) Bezeichnung: VERFAHREN ZUR FERMENTATIVEN HERSTELLUNG SCHWEFELHALTIGER FEINCHEMIKALIEN (METF)



- (57) Abstract: The invention relates to methods for the production by fermentation of sulphur-containing fine chemicals, in particular L-methionine, using bacteria in which a nucleic acid sequence coding for a methionine synthase gene (metF) is expressed.
- (57) Zusammenfassung: Die Erfindung betrifft Verfahren zur fermentativen Herstellung von schwefelhaltigen Feinchemikalien, insbesondere L-Methionin, unter Verwendung von Bakterien, in denen eine für ein Methionin-Synthase (metF)-Gen kodierende Nukleotidsequenz exprimiert wird.



GH, GM, HR, HU, ID, IL, IN, IS, JP, KE, KG, KP, KR, KZ, LC, LK, LR, LS, LT, LU, LV, MA, MD, MG, MK, MN, MW, MX, MZ, NI, NO, NZ, OM, PG, PH, PL, PT, RO, RU, SC, SD, SE, SG, SK, SL, SY, TJ, TM, TN, TT, TZ, UA, UG, US, UZ, VC, VN, YU, ZA, ZM, ZW.

(84) Bestimmungsstaaten (regional): ARIPO-Patent (GH, GM, KE, LS, MW, MZ, SD, SL, SZ, TZ, UG, ZM, ZW), eurasisches Patent (AM, AZ, BY, KG, KZ, MD, RU, TJ, TM), europäisches Patent (AT, BE, BG, CH, CY, CZ, DE, DK, EE, ES, FI, FR, GB, GR, HU, IE, IT, LU, MC, NL,

PT, RO, SE, SI, SK, TR), OAPI-Patent (BF, BJ, CF, CG, CI, CM, GA, GN, GQ, GW, ML, MR, NE, SN, TD, TG).

#### Veröffentlicht:

 ohne internationalen Recherchenbericht und erneut zu veröffentlichen nach Erhalt des Berichts

Zur Erklärung der Zweibuchstaben-Codes und der anderen Abkürzungen wird auf die Erklärungen ("Guidance Notes on Codes and Abbreviations") am Anfang jeder regulären Ausgabe der PCT-Gazette verwiesen.





Verfahren zur fermentativen Herstellung schwefelhaltiger Feinchemikalien (METF)
Beschreibung

Gegenstand der Erfindung ist ein Verfahren zur fermentativen Herstellung von schwefelhaltigen Feinchemikalien, insbesondere L-Methionin, unter Verwendung von Bakterien, in denen eine für ein Methylentetrahydrofolat Reduktase (metF)-Gen kodierende Nukleotidsequenz exprimiert wird.

#### Stand der Technik

10

15

5

Schwefelhaltige Feinchemikalien, wie zum Beispiel Methionin, Homocystein, S-Adenosyl-Methionin, Glutathion, Cystein, Biotin, Thiamin, Liponsäure werden über natürliche Stoffwechselprozesse in Zellen hergestellt und werden in vielen Industriezweigen verwendet, einschließlich der Nahrungsmittel-, Futtermittel-, Kosmetik- und pharmazeutischen Industrie. Diese Substanzen, die zusammen als "schwefelhaltige Feinchemikalien" bezeichnet werden, umfassen organische Säuren, sowohl proteinogene als auch nicht-proteinogene Aminosäuren, Vitamine und Cofaktoren. Ihre Produktion erfolgt am zweckmäßigsten im Großmaßstab mittels Anzucht von Bakterien, die entwickelt wurden, um große Mengen der jeweils gewünschten Substanz zu produzieren und sezernieren. Für diesen Zweck besonders geeignete Organismen sind coryneforme Bakterien, gram-positive nicht-pathogene Bakterien.

25

20

Es ist bekannt, dass Aminosäuren durch Fermentation von Stämmen coryneformer Bakterien, insbesondere Corynebacterium glutamicum, hergestellt werden. Wegen der großen Bedeutung wird ständig an der Verbesserung der Herstellverfahren gearbeitet. Verfahrensverbesserungen können fermentationstechnische Maßnahmen, wie zum Beispiel Rührung und Versorgung mit Sauerstoff, oder die Zusammensetzung der Nährmedien, wie zum Beispiel die Zuckerkonzentration während der Fermentation, oder die Aufarbeitung zum Produkt, beispielsweise durch Ionenaustauschchromatographie, oder die intrinsischen Leistungseigenschaften des Mikroorganismus selbst betreffen.

30

35

Über Stammselektion sind eine Reihe von Mutantenstämmen entwickelt worden, die ein Sortiment wünschenswerter Verbindungen aus der Reihe der schwefelhaltigen Feinchemikalien produzieren. Zur Verbesserung der Leistungseigenschaften dieser Mikroorganismen hinsichtlich der Produktion eines bestimmten Moleküls werden Methoden der Mutagenese, Selektion und Mutantenauswahl angewendet. Dies ist jedoch ein zeitaufwendiges und schwieriges Verfahren. Auf diese Weise erhält man z.B. Stämme, die resistent gegen Antimetabolite, wie z. B. die Methionin-Analoga α-Methyl-Methionin, Ethionin, Norleucin, N-Acetylnorleucin, S-Trifluoromethylhomocystein, 2-Amino-5-heprenoitsäure, Seleno-Methionin, Methioninsulfoximin,

10

15

25



Methoxin, 1-Aminocyclopentan-Carboxylsäure oder auxotroph für regulatorisch bedeutsame Metabolite sind und schwefelhaltige Feinchemikalien, wie z. B. L-Methionin, produzieren.

Seit einigen Jahren werden ebenfalls Methoden der rekombinanten DNA-Technik zur Stammverbesserung von L-Aminosäure produzierender Stämme von Corynebacterium eingesetzt, indem man einzelne Aminosäure-Biosynthesegene amplifiziert und die Auswirkung auf die Aminosäure-Produktion untersucht.

#### Kurze Beschreibung der Erfindung

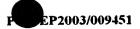
Der Erfindung lag die Aufgabe zugrunde, ein neues Verfahren zur verbesserten fermentativen Herstellung von schwefelhaltige Feinchemikalien, insbesondere L-Methionin, bereitzustellen.

Gelöst wird obige Aufgabe durch Bereitstellung eines Verfahrens zur fermentativen Herstellung einer schwefelhaltigen Feinchemikalie, umfassend die Expression einer heterologen Nukleotidsequenz, welche für ein Protein mit metF-Aktivität kodiert, in einem coryneformen Bakterium.

Ein erster Gegenstand der Erfindung ist Verfahren zur fermentativen Herstellung wenigstens einer schwefelhaltigen Feinchemikalie, welches folgende Schritte umfasst:

- 20 a) Fermentation einer die gewünschte schwefelhaltige Feinchemikalie produzierenden coryneformen Bakterienkultur, wobei in den coryneformen Bakterien zumindest eine heterologe Nukleotidsequenz exprimiert wird, welche für ein Protein mit Methylentetrahydrofolat
  Reduktase (metF)-Aktivität kodiert;
  - b) Anreicherung der schwefelhaltigen Feinchemikalie im Medium oder in den Zellen der Bakterien, und
  - c) Isolieren der schwefelhaltigen Feinchemikalie, welche vorzugsweise L-Methionin umfasst.

Vorzugsweise besitzt obige heterologe metF-kodierende Nukleotidsequenz zur metF30 kodierenden Sequenz aus Corynebacterium glutamicum ATCC 13032 eine Sequenzhomologie
von weniger als 100%, wie z.B. mehr als 70%, wie 75, 80, 85, 90 oder 95 %, oder weniger als
70%, wie z.B. bis zu 60, 50, 40, 30, 20 oder 10 %. Die metF-kodierende Sequenz ist vorzugsweise aus einem der folgenden Organismen von Liste I abgeleitet:



#### Liste I

Organimsus	Stammsammlung
Corynebacterium diphteriae	ATCC 14779
Streptomyces lividans	ATCC 19844
Streptomyces coelicolor	ATCC 10147
Aquifex aeolicus	DSM 6858
Burkholderia cepacia	ATCC 25416
Nitrosomonas europaea	ATCC 19718
Pseudomonas aeruginosa	ATCC 17933
Xylella fastidiosa	ATCC 35881
Pseodomonas fluorescens	ATCC 13525
Schizosaccharomyces pombe	ATCC 24969
Saccharomyces cerevisiae	ATCC 10751
Erwinia carotovora	ATCC 15713
Klebsiella pneumoniae	ATCC 700721
Salmonella typhi	ATCC 12839
Salmonella typhimurium	ATCC 15277
Escherichia coli K12	ATCC55151
Vibrio cholerae	ATCC 39315
Haemophilus influenzae	ATCC 51907
Caulobacter crescentus	ATCC 19089
Actinobacillus	ATCC 33384
actinomycetemcomitans	
Neisseria meningitis	ATCC 6253
Rhodobacter capsulatus	ATCC 11166
Campylobacter jejuni	ATCC 33560
Lactococcus lactis	ATCC 7962
Prochlorococcus marinus	PCC7118
Bacillus stearothermophilus	ATCC 12980

5 ATCC: American Type Culture Collection, Rockville, MD, USA

PCC: Pasteur Culture Collection of Cyanobacteria. Paris Frankreich

DSM: Deutsche Sammlung von Mikroorganismen und Zellkulturen

Die erfindungsgemäß eingesetzte metF-kodierende Sequenz umfasst vorzugsweise eine kodierende Sequenz gemäß SEQ ID NO:1, 3, 5, 7, 9, 11, 13, 15, 17, 19, 21, 23, 25, 27, 29, 31, 33, 35, 37, 39, 41, 43, 45, 47, 49, 51 und 53 oder eine dazu homologe Nukleotidsequenz, welche für ein Protein mit metF-Aktivität kodiert, umfasst.

Die erfindungsgemäß eingesetzte metF-kodierende Sequenz kodiert außerdem vorzugsweise für ein Protein mit metF-Aktivität, wobei das Protein eine Aminosäuresequenz gemäß SEQ ID NO:2, 4, 6, 8, 10, 12, 14, 16, 18, 20, 22, 24, 26, 28, 30, 32, 34, 36, 38, 40, 42, 44, 46, 48, 50, 52

30

35



und 54 oder eine dazu homologe Aminosäuresequenz, welche für ein Protein mit metF-Aktivität steht.

Die kodierende metF-Sequenz ist vorzugsweise eine in coryneformen Bakterien replizierbare oder eine stabil in das Chromosom intregrierte DNA oder eine RNA.

Gemäß einer bevorzugten Ausführungsform wird das erfindungsgemäße Verfahren durchgeführt, indem man

- 10 a) einen mit einem Plasmidvektor transformierten Bakterienstamm einsetzt der wenigstens eine Kopie der kodierenden metF-Sequenz unter der Kontrolle regulativer Sequenzen trägt, oder
  - b) einen Stamm einsetzt, in dem die kodierende metF-Sequenz in das Chromosom des Bakteriums integriert wurde.
- 15 Es ist weiterhin bevorzugt, die kodierende metF-Sequenz für die Fermentation zu überexprimieren.

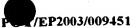
Außerdem kann es wünschenswert sein, Bakterien zu fermentieren, in denen zusätzlich wenigstens ein weiteres Gen des Biosyntheseweges der gewünschten schwefelhaltigen Feinchemikalie verstärkt ist; und / oder

in denen wenigstens ein Stoffwechselweg zumindest teilweise ausgeschaltet sind, der die Bildung der gewünschten schwefelhaltigen Feinchemikalie verringert.

Außerdem kann es wünschenswert sein, Bakterien zu fermentieren, in denen zusätzlich wenigstens ein weiteres Gen des Biosyntheseweges der gewünschten schwefelhaltigen Feinchemikalie durch Stoffwechselmetabolite in seiner Aktivität nicht in unerwünschter Weise beeinflusst wird.

Gemäß einer weiteren Ausführungsform des erfindungsgemäßen Verfahrens werden deshalb coryneforme Bakterien fermentiert, in denen gleichzeitig wenigstens eines der Gene, ausgewählt unter

- a) dem für eine Aspartatkinase kodierenden Gen lysC,
- b) dem für eine Aspartat-Semialdehyd-Dehydrogenase kodierenden Gen asd
- c) dem für die Glycerinaldehyd-3-Phosphat Dehydrogenase kodierenden Gen gap,
- d) dem für die 3-Phosphoglycerat Kinase kodierenden Gen pgk,
- e) dem für die Pyruvat Carboxylase kodierenden Gen pyc,
- f) dem für die Triosephosphat Isomerase kodierenden Gen tpi,
- g) dem für die Homoserin O-Acetyltransferase kodierenden Gen metA,



- h) dem für die Cystathionin-gamma-Synthase kodierenden Gen metB,
- i) dem für die Cystathionin-gamma-Lyase kodierenden Gen metC,
- j) dem für die Serin-Hydroxymethyltransferase kodierenden Gen glyA,
- k) dem für die O-Acetylhomoserin-Sulfhydrylase kodierenden Gen metY,
- l) dem für die Methionin Synthase kodierenden Gen metH,
- m) dem für die Phosphoserin-Aminotransferase kodierenden Gen serC
- n) dem für die Phosphoserin-Phosphatase kodierenden Gen serB,
- o) dem für die Serine Acetyl-Transferase kodierenden Gen cysE,
- p) dem für die Homoserin-Dehydrogenase kodierenden Gen hom,
- 10 überexprimiert ist.

15

25

30

35

Gemäß einer anderen Ausführungsform des erfindungsgemäßen Verfahrens werden coryneforme Bakterien fermentiert, in denen gleichzeitig wenigstens eines der Gene ausgewählt unter Genen der oben genannten Gruppe a) bis p) mutiert ist, so dass die korrespondierenden Proteine, verglichen mit nicht mutierten Proteinen, in geringerem Maße oder nicht durch Stoffwechselmetabolite in ihrer Aktivität beeinflusst werden und dass insbesondere die erfindungsgemäße Produktion der Feinchemikalie nicht beeinträchtigt wird.

Gemäß einer anderen Ausführungsform des erfindungsgemäßen Verfahrens werden corynefor-20 me Bakterien fermentiert, in denen gleichzeitig wenigstens eines der Gene, ausgewählt unter

- q) dem für die Homoserine-Kinase kodierenden Gen thrB,
- r) dem für die Threonin Dehydratase kodierenden Gen ilvA,
- s) dem für die Threonin Synthase kodierenden Gen thrC
- t) dem für die Meso-Diaminopimelat D-Dehydrogenase kodierenden Gen ddh
- u) dem für die Phosphoenolpyruvat-Carboxykinase kodierenden Gen pck,
- v) dem für die Glucose-6-Phosphat-6-Isomerase kodierenden Gen pgi,
- w) dem für die Pyruvat-Oxidase kodierenden Gen poxB,
- x) dem für die Dihydrodipicolinat Synthase kodiernden Gen dapA,
- y) dem für die Dihydrodipicolinat Reduktase kodiernden Gen dapB; oder
- z) dem für die Diaminopicolinat Decarboxylase kodiernden Gen lysA

abschwächt ist, insbesondere durch Verringerung der Expressionsrate des korrespondierenden Gens.

Gemäß einer anderen Ausführungsform des erfindungsgemäßen Verfahrens werden coryneforme Bakterien fermentiert, in denen gleichzeitig wenigstens eines der Gene der obigen Gruppen q) bis z) mutiert ist, so dass die enzymatische Aktivität des korrespondierenden Proteins teilweise oder vollständig verringert wird.

10

25

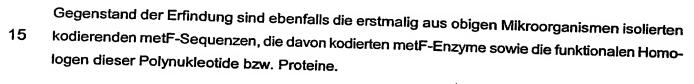
30

35

Vorzugsweise werden in dem erfindungsgemäßen Verfahren Mikroorganismen der Art Corynebacterium glutamicum eingesetzt.

Ein weiterer Gegenstand der Erfindung betrifft ein Verfahren zur Herstellung eines L-Methioninhaltigen Tierfuttermittel-Additivs aus Fermentationsbrühen, welches folgende Schritte umfasst

- Kultivierung und Fermentation eines L-Methionin produzierenden Mikroorganismus in einem Fermentationsmedium;
- b) Entfernung von Wasser aus der L-Methionin haltigen Fermentationsbrühe;
- c) Entfernung der während der Fermentation gebildeten Biomasse in einer Menge von 0 bis 100 Gew.-%; und
- d) Trocknung der gemäß b) und/oder c) erhaltenen Fermentationsbrühe, um das Tierfuttermittel-Additiv in der gewünschten Pulver- oder Granulatform zu erhalten.



# Detaillierte Beschreibung der Erfindung

# 20 a) Allgemeine Begriffe

Als Proteine mit der Aktivität der Methylentetrahydrofolat-Reduktase werden solche Proteine beschrieben, die in der Lage sind 5,10-Methylenetetrahydrofolat (CH<sub>2</sub>-H(4)Folat) unter Oxidation des Cofaktors NADH oder NADPH zu 5-Methyltetrahydrofolat (CH<sub>3</sub>-H(4)Folat) zu reduzieren.

Dem Fachmann sind weitere Details des metF Proteins bekannt: (Matthews RG. Sheppard C. Goulding C. European Journal of Pediatrics. 157 Suppl 2:S54-9, 1998, Trimmer EE. Ballou DP. Matthews RG. Biochemistry. 40(21):6205-15, 2001). Der Fachmann kann die enzymatische Aktivität von metF durch Enzymtests nachweisen, Vorschriften dafür können sein: Matthews, R.G., Methylenetetrahydrofolate reductase from pig liver. Methods in Enzymology. 122:372-81, 1986.

Im Rahmen der vorliegenden Erfindung umfasst der Begriff "schwefelhaltige Feinchemikalie" jegliche chemische Verbindung, die wenigstens ein Schwefelatom kovalent gebunden enthält und durch ein erfindungsgemäßes Fermentationsverfahrens zugänglich ist. Nichtlimitierende Beispiele dafür sind Methionin, Homocystein, S-Adenosyl-Methionin, insbesondere Methionin, und S-Adenosyl-Methionin.





15

20

25

Im Rahmen der vorliegenden Erfindung umfassen die Begriffe "L-Methionin", "Methionin", Homocystein und S-Adenosylmethionin auch die korrespondierenden Salze, wie z. B. Methionin-Hydrochlorid oder Methionin-Sulfat.

5 "Polynukleotide" bezeichnet im allgemeinen Polyribonukleotide (RNA) und Polydeoxyribonukleotide (DNA), wobei es sich um nicht modifizierte RNA oder DNA oder modifizierte RNA oder DNA handeln kann.

Unter "Polypeptiden" versteht man erfindungsgemäß Peptide oder Proteine, die zwei oder mehr über Peptidbindungen verbundene Aminosäuren enthalten.

Der Begriff "Stoffwechselmetabolit" bezeichnet chemische Verbindungen, die im Stoffwechsel von Organismen als Zwischen- oder auch Endprodukte vorkommen und die neben ihrer Eigenschaft als chemische Bausteine auch modulierende Wirkung auf Enzyme und ihre katalytische Aktivität haben können. Dabei ist aus der Literatur bekannt, dass solche Stoffwechselmetabolite sowohl hemmend als auch stimulierend auf die Aktvität von Enzymen wirken können (Biochemistry, Stryer, Lubert, 1995 W. H. Freeman & Company, New York, New York.). In der Literatur ist auch beschrieben, dass es möglich ist durch Maßnahmen wie Mutation der genomischen DNA durch UV-Strahlung, ionisierender Strahlung oder mutagene Substanzen und nachfolgender Selektion auf bestimmte Phänotypen in Organismen solche Enzyme zu produzieren, in denen die Beeinflussung durch Stoffwechselmetabolite verändert wurde (Sahm H. Eggeling L. de Graaf AA. Biological Chemistry 381(9-10):899-910, 2000; Eikmanns BJ. Eggeling L. Sahm H. Antonie van Leeuwenhoek. 64:145-63, 1993-94). Diese veränderten Eigenschaften können auch durch gezielte Maßnahmen erreicht werden. Dabei ist dem Fachmann bekannt, dass in Genen für Enzyme bestimmte Nukleotide der für das Protein kodierenden DNA gezielt verändert werden können, so dass das aus der exprimierten DNA-Sequenz resultierende Protein bestimmte neue Eigenschaften aufweist, so zum Beispiel, dass die modulierende Wirkung von Stoffwechselmetaboliten gegenüber dem nicht veränderten Protein verändert ist.

30 Enzyme können derart in ihrer Aktivität beeinflußt werden, dass es zu einer Verringerung der Reaktionsgeschwindigkeit, oder zu einer Veränderung der Affinität gegenüber dem Substrat oder zu einer Änderung der Reaktionsgeschwindigkeiten kommt.

Die Begriffe "exprimieren" bzw. "Verstärkung" oder "Überexpression" beschreiben im Kontext der Erfindung die Produktion bzw. Erhöhung der intrazellulären Aktivität eines oder mehrerer Enzyme in einem Mikroorganismus, die durch die entsprechende DNA kodiert werden. Dazu kann man beispielsweise ein Gen in einen Organismus einbringen, ein vorhandenes Gen durch ein anderes Gen ersetzen, die Kopienzahl des Gens bzw. der Gene erhöhen, einen starken Promo-



tor verwenden oder ein Gen verwenden, das für ein entsprechendes Enzym mit einer hohen Aktivität kodiert und man kann gegebenenfalls diese Maßnahmen kombinieren.

#### b) Erfindungsgemäße metF-Proteine

5

15

20

25

30

35

Erfindungsgemäß mit umfasst sind ebenfalls "funktionale Äquivalente" der konkret offenbarten metF-Enzyme aus Organismen obiger Liste!

"Funktionale Äquivalente" oder Analoga der konkret offenbarten Polypeptide sind im Rahmen der vorliegenden Erfindung davon verschiedene Polypeptide, welche weiterhin die gewünschte biologische Aktivität, wie z.B. Substratspezifität, besitzen.

Unter "funktionalen Äquivalenten" versteht man erfindungsgemäß insbesondere Mutanten, welche in wenigstens einer der oben genannten Sequenzpositionen eine andere als die konkret genannte Aminosäure aufweisen aber trotzdem eine der oben genannten biologische Aktivitäten besitzen. "Funktionale Äquivalente" umfassen somit die durch eine oder mehrere Aminosäure-Additionen, -Substitutionen, -Deletionen und/oder -Inversionen erhältlichen Mutanten, wobei die genannten Veränderungen in jeglicher Sequenzposition auftreten können, solange sie zu einer Mutante mit dem erfindungsgemäßen Eigenschaftsprofil führen. Funktionale Äquivalenz ist insbesondere auch dann gegeben, wenn die Reaktivitätsmuster zwischen Mutante und unverändertem Polypeptid qualitativ übereinstimmen, d.h. beispielsweise gleiche Substrate mit unterschiedlicher Geschwindigkeit umgesetzt werden.

"Funktionale Äquivalente" umfassen natürlich auch Polypeptide welche aus anderen Organismen zugänglich sind, sowie natürlich vorkommende Varianten. Beispielsweise lassen sich durch Sequenzvergleich Bereiche homologer Sequenzregionen festlegen und in Anlehnung an die konkreten Vorgaben der Erfindung äquivalente Enzyme ermitteln.

"Funktionale Äquivalente" umfassen ebenfalls Fragmente, vorzugsweise einzelne Domänen oder Sequenzmotive, der erfindungsgemäßen Polypeptide, welche z.B. die gewünschte biologische Funktion aufweisen.

"Funktionale Äquivalente" sind außerdem Fusionsproteine, welche ein der oben genannten Polypeptidsequenzen oder davon abgeleitete funktionale Äquivalente und wenigstens eine weitere, davon funktionell verschiedene, heterologe Sequenz in funktioneller N- oder C-terminaler Verknüpfung (d.h. ohne gegenseitigen wesentliche funktionelle Beeinträchtigung der Fusionsproteinteile) aufweisen. Nichtlimitiernde Beispiele für derartige heterologe Sequenzen sind z.B. Sig-





15

20

25

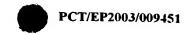
nalpeptide, Enzyme, Immunoglobuline, Oberflächenantigene, Rezeptoren oder Rezeptorliganden.

Erfindungsgemäß mit umfasste "funktionale Äquivalente" sind Homologe zu den konkret offenbarten Proteinen. Diese besitzen wenigstens 30%, oder etwa 40%, 50 %, vorzugsweise wenigstens etwa 60 %, 65%, 70%, oder 75% ins besondere wenigsten 85 %, wie z.B. 90%, 95% oder 99%, Homologie zu einer der konkret offenbarten Sequenzen, berechnet nach dem Algorithmus von Pearson und Lipman, Proc. Natl. Acad, Sci. (USA) 85(8), 1988, 2444-2448.

Homologe der erfindungsgemäßen Proteine oder Polypeptide können durch Mutagenese erzeugt werden, z.B. durch Punktmutation oder Verkürzung des Proteins. Der Begriff "Homolog", wie er hier verwendet wird, betrifft eine variante Form des Proteins, die als Agonist oder Antagonist der Protein-Aktivität wirkt.

Homologe des erfindungsgemäßen Proteine können durch Screening kombinatorischer Banken von Mutanten, wie z.B. Verkürzungsmutanten, identifiziert werden. Beispielsweise kann eine variegierte Bank von Protein-Varianten durch kombinatorische Mutagenese auf Nukleinsäureebene erzeugt werden, wie z.B. durch enzymatisches Ligieren eines Gemisches synthetischer Oligonukleotide. Es gibt eine Vielzahl von Verfahren, die zur Herstellung von Banken potentieller Homologer aus einer degenerierten Oligonukleotidsequenz verwendet werden können. Die chemische Synthese einer degenerierten Gensequenz kann in einem DNA-Syntheseautomaten durchgeführt werden, und das synthetische Gen kann dann in einen geeigneten Expressionsvektor ligiert werden. Die Verwendung eines degenerierten Gensatzes ermöglicht die Bereitstellung sämtlicher Sequenzen in einem Gemisch, die den gewünschten Satz an potentiellen Proteinsequenzen codieren. Verfahren zur Synthese degenerierter Oligonukleotide sind dem Fachmann bekannt (Z.B. Narang, S.A. (1983) Tetrahedron 39:3; Itakura et al. (1984) Annu. Rev. Biochem. 53:323; Itakura et al., (1984) Science 198:1056; Ike et al. (1983) Nucleic Acids Res. 11:477).

Zusätzlich können Banken von Fragmenten des Protein-Codons verwendet werden, um eine variegierte Population von Protein-Fragmenten zum Screening und zur anschließenden Selektion von Homologen eines erfindungsgemäßen Proteins zu erzeugen. Bei einer Ausführungsform kann eine Bank von kodierenden Sequenzfragmenten durch Behandeln eines doppelsträngigen PCR-Fragmentes einer kodierenden Sequenz mit einer Nuklease unter Bedingungen, unter denen Nicking nur etwa einmal pro Molekül erfolgt, Denaturieren der doppelsträngigen DNA, Renaturieren der DNA unter Bildung doppelsträngiger DNA, die Sense-/Antisense-Paare von verschiedenen genickten Produkten umfassen kann, Entfernen einzelsträngiger Abschnitte aus neu gebildeten Duplices durch Behandlung mit S1-Nuclease und Ligieren der resultierenden



Fragmentbank in einen Expressionsvektor erzeugt werden. Durch dieses Verfahren kann eine Expressionsbank hergeleitet werden, die N-terminale, C-terminale und interne Fragmente mit verschiedenen Größen des erfidungsgemäßen Proteins kodiert.

Im Stand der Technik sind mehrere Techniken zum Screening von Genprodukten kombinatori-5 scher Banken, die durch Punktmutationen oder Verkürzung hergestellt worden sind, und zum Screening von cDNA-Banken auf Genprodukte mit einer ausgewählten Eigenschaft bekannt. Diese Techniken lassen sich an das schnelle Screening der Genbanken anpassen, die durch kombinatorische Mutagenese erfindungsgemäßer Homologer erzeugt worden sind. Die am häufigsten verwendeten Techniken zum Screening großer Genbanken, die einer Analyse mit hohem 10 Durchsatz unterliegen, umfassen das Klonieren der Genbank in replizierbare Expressionsvektoren, Transformieren der geeigneten Zellen mit der resultierenden Vektorenbank und Exprimieren der kombinatorischen Gene unter Bedingungen, unter denen der Nachweis der gewünschten Aktivität die Isolation des Vektors, der das Gen codiert, dessen Produkt nachgewiesen wurde, erleichtert. Recursive-Ensemble-Mutagenese (REM), eine Technik, die die Häufigkeit funktionel-15 ler Mutanten in den Banken vergrößert, kann in Kombination mit den Screeningtests verwendet werden, um Homologe zu identifizieren (Arkin und Yourvan (1992) PNAS 89:7811-7815; Delgrave et al. (1993) Protein Engineering 6(3):327-331



## 20 c) <u>Erfindungsgemäße Polynukleotide</u>

Gegenstand der Erfindung sind ebenso Nukleinsäuresequenzen (einzel- und doppelsträngige DNA- und RNA-Sequenzen, wie z.B. cDNA und mRNA), kodierend für eines der obigen metF-Enzyme und deren funktionalen Äquivalenten, welche z.B. auch unter Verwendung künstlicher Nukleotidanaloga zugänglich sind.



Die Erfindung betrifft sowohl isolierte Nukleinsäuremoleküle, welche für erfindungsgemäße Polypeptide bzw. Proteine oder biologisch aktive Abschnitte davon kodieren, sowie Nukleinsäurefragmente, die z.B. zur Verwendung als Hybridisierungssonden oder Primer zur Identifizierung oder Amplifizierung von erfindungsgemäßer kodierenden Nukleinsäuren verwendet werden können.

Die erfindungsgemäßen Nukleinsäuremoleküle können zudem untranslatierte Sequenzen vom 3'- und/oder 5'-Ende des kodierenden Genbereichs enthalten

35

25

30

Ein "isoliertes" Nukleinsäuremolekül wird von anderen Nukleinsäuremolekülen abgetrennt, die in der natürlichen Quelle der Nukleinsäure zugegen sind und kann überdies im wesentlichen frei von anderem zellulären Material oder Kulturmedium sein, wenn es durch rekombinante Techni-

10

30

35

ken hergestellt wird, oder frei von chemischen Vorstufen oder anderen Chemikalien sein, wenn es chemisch synthetisiert wird.

Die Erfindung umfasst weiterhin die zu den konkret beschriebenen Nukleotidsequenzen komplementären Nukleinsäuremoleküle oder einen Abschnitt davon.

Die erfindungsgemäß Nukleotidsequenzen ermöglichen die Erzeugung von Sonden und Primern, die zur Identifizierung und/oder Klonierung von homologer Sequenzen in anderen Zelltypen und Organismen verwendbar sind. Solche Sonden bzw. Primer umfassen gewöhnlich einen Nukleotidsequenzbereich, der unter stringenten Bedingungen an mindestens etwa 12, vorzugsweise mindestens etwa 25, wie z.B. etwa 40, 50 oder 75 aufeinanderfolgende Nukleotide eines Sense-Stranges einer erfindungsgemäßen Nukleinsäuresequenz oder eines entsprechenden Antisense-Stranges hybridisiert.

Weitere erfindungsgemäße Nukleinsäuresequenzen sind abgeleitet von SEQ ID NO:1, 3, 5, 7, 9, 11, 13, 15, 17, 19, 21, 23, 25, 27, 29, 31, 33, 35, 37, 39, 41, 43, 45, 47, 49, 51 oder 53 und unterscheiden sich davon durch Addition, Substitution, Insertion oder Deletion einzelner oder mehrerer Nukleotide, kodieren aber weiterhin für Polypeptide mit dem gewünschten Eigenschaftsprofil. Dies können Polynukleotide sein, die zu obigen Sequenzen in mindestens etwa 50%, 55%, 60%, 65%, 70%, 80% oder 90%, vorzugsweise in mindestens etwa 95%, 96%, 97%, 98% oder 99% der Sequenzpositionen identisch sind.

Erfindungsgemäß umfasst sind auch solche Nukleinsäuresequenzen, die sogenannte stumme Mutationen umfassen oder entsprechend der Codon-Nutzung eins speziellen Ursprungs- oder Wirtsorganismus, im Vergleich zu einer konkret genannten Sequenz verändert sind, ebenso wie natürlich vorkommende Varianten, wie z.B. Spleißvarianten oder Allelvarianten, davon. Gegenstand sind ebenso durch konservative Nukleotidsubstutionen (d.h. die betreffende Aminosäure wird durch eine Aminosäure gleicher Ladung, Größe, Polarität und/oder Löslichkeit ersetzt) erhältliche Sequenzen.

Gegenstand der Erfindung sind auch die durch Sequenzpolymorphismen von den konkret offenbarten Nukleinsäuren abgeleiteten Moleküle. Diese genetischen Polymorphismen können zwischen Individuen innerhalb einer Population aufgrund der natürlichen Variation existieren. Diese natürlichen Variationen bewirken üblicherweise eine Varianz von 1 bis 5 % in der Nukleotidsequenz eines Gens.

Weiterhin umfasst die Erfindung auch Nukleinsäuresequenzen, welchen mit oben genannten kodierenden Sequenzen hybridisieren oder dazu komplementär sind. Diese Polynukleotide las-

10

15

20

sen sich bei Durchmusterung von genomischen oder cDNA-Banken auffinden und gegebenenfalls daraus mit geeigneten Primern mittels PCR vermehren und anschließend beispielsweise mit geeigneten Sonden isolieren. Eine weitere Möglichkeit bietet die Transformation geeigneter Mikroorganismen mit erfindungsgemäßen Polynukleotiden oder Vektoren, die Vermehrung der Mikroorganismen und damit der Polynukleotide und deren anschließende Isolierung. Darüber hinaus können erfindungsgemäße Polynukleotide auch auf chemischem Wege synthetisiert werden.

Unter der Eigenschaft, an Polynukleotide "hybridisieren" zu können, versteht man die Fähigkeit eines Poly- oder Oligonukleotids unter stringenten Bedingungen an eine nahezu komplementäre Sequenz zu binden, während unter diesen Bedingungen unspezifische Bindungen zwischen nicht-komplementären Partnern unterbleiben. Dazu sollten die Sequenzen zu 70-100%, vorzugsweise zu 90-100%, komplementär sein. Die Eigenschaft komplementärer Sequenzen, spezifisch aneinander binden zu können, macht man sich beispielsweise in der Northern-oder Southern-Blot-Technik oder bei der Primerbindung in PCR oder RT-PCR zunutze. Üblicherweise werden dazu Oligonukleotide ab einer Länge von 30 Basenpaaren eingesetzt. Unter stringenten Bedingungen versteht man beispielsweise in der Northern-Blot-Technik die Verwendung einer 50 – 70 °C, vorzugsweise 60 – 65 °C warmen Waschlösung, beispielsweise 0,1x SSC-Puffer mit 0,1% SDS (20x SSC: 3M NaCl, 0,3M Na-Citrat, pH 7,0) zur Elution unspezifisch hybridisierter cDNA-Sonden oder Oligonukleotide. Dabei bleiben, wie oben erwähnt, nur in hohem Maße komplementäre Nukleinsäuren aneinander gebunden. Die Einstellung stringenter Bedingungen ist dem Fachmann bekannt und ist z:B. in Ausubel et al., Current Protocols in Molecular Biology, John Wiley & Sons, N.Y. (1989), 6.3.1-6.3.6. beschrieben.

#### 25 c) <u>Isolierung der kodierenden metF-Gene</u>

Die für das Enzym Methylentetrahydrofolat Reduktase kodierenden metF-Gene aus den Organismen obiger Liste I sind in an sich bekannter Weise isolierbar.

Zur Isolierung der metF-Gene oder auch anderer Gene der Organismen aus obiger Liste I wird zunächst eine Genbank dieses Organsimus in Escherichia coli (E. coli) angelegt. Das Anlegen von Genbanken ist in allgemein bekannten Lehrbüchern und Handbüchern ausführlich beschrieben. Als Beispiel seien das Lehrbuch von Winnacker: Gene und Klone, Eine Einführung in die Gentechnologie (Verlag Chemie, Weinheim, Deutschland, 1990), oder das Handbuch von Sambrook et al.: Molecular Cloning, A Laboratory Manual (Cold Spring Harbor Laboratory Press, 1989) genannt. Eine sehr bekannte Genbank ist die des E. coli K-12 Stammes W3110, die von Kohara et al. (Cell50, 495-508 (198)) in λ-Vektoren angelegt wurde.





10

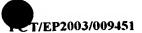
15

20

25

30

35



Zur Herstellung einer Genbank von Organismen der Liste I in E. coli können Cosmide, wie der Cosmidvektor SuperCos I (Wahl et al., 1987, Proceedings of the National Academy of Sciences USA, 84: 2160-2164), aber auch Plasmide, wie pBR322 (BoliVal; Life Sciences, 25, 807-818 (1979)) oder pUC9 (Vieira et al., 1982, Gene, 19: 259-268), verwendet werden. Als Wirte eignen sich besonders solche E. coli Stämme, die restriktions- und rekombinationsdefekt sind. Ein Beispiel hierfür ist der Stamm DH5αmcr, der von Grant et al. (Proceedings of the National Academy of Sciences USA, 87 (1990) 4645-4649) beschrieben wurde. Die mit Hilfe von Cosmiden klonierten langen DNA-Fragmente können anschließend wiederum in gängige, für die Sequenzierung geeignete Vektoren subkloniert und anschließend sequenziert werden, so wie es z. B. bei Sanger et al. (proceedings of the National Academy of Sciences of the United States of America, 74: 5463-5467, 1977) beschrieben ist.

Die erhaltenen DNA-Sequenzen können dann mit bekannten Algorithmen bzw. Sequenzanalyse-Programmen, wie z. B. dem von Staden (Nucleic Acids Research 14,217-232(1986)), dem von Marck (Nucleic Acids Research 16, 1829-1836 (1988)) oder dem GCG-Programm von Butler (Methods ofBiochemical Analysis 39, 74-97 (1998)), untersucht werden.

Die für die metF-Gene kodierenden DNA-Sequenzen von Organismen gemäß obiger Liste I wurden gefunden. Insbesondere wurden DNA-Sequenzen gemäß SEQ ID NO:1, 3, 5, 7, 9, 11, 13, 15, 17, 19, 21, 23, 25, 27, 29, 31, 33, 35, 37, 39, 41, 43, 45, 47, 49, 51 und 53 gefunden. Weiterhin wurde aus diesen vorliegenden DNA-Sequenzen mit den oben beschriebenen Methoden die Aminosäuresequenzen der entsprechenden Proteine abgeleitet. Durch SEQ ID NO:2, 4, 6, 8, 10, 12, 14, 16, 18, 20, 22, 24, 26, 28, 30, 32, 34, 36, 38, 40, 42, 44, 46, 48, 50, 52 und 54 sind die sich ergebenden Aminosäuresequenzen der metF-Genprodukte dargestellt.

Kodierende DNA-Sequenzen, die sich aus den Sequenzen gemäß SEQ ID NO:1, 3, 5, 7, 9, 11, 13, 15, 17, 19, 21, 23, 25, 27, 29, 31, 33, 35, 37, 39, 41, 43, 45, 47, 49, 51 und 53 durch die Degeneration des genetischen Kodes ergeben, sind ebenfalls Gegenstand der Erfindung. In gleicher Weise sind DNA-Sequenzen, die mit diesen Sequenzen oder davon abgeleiteten Sequenzeteilen hybridisieren, Gegenstand der Erfindung.

Anleitungen zur Identifizierung von DNA-Sequenzen mittels Hybridisierung findet der Fachmann unter anderem im Handbuch "The DIG System Users Guide für Filter Hybridization" der Firma Boehringer Mannheim GmbH (Mannheim, Deutschland, 1993) und bei Liebl et al. (International Journal of Systematic Bacteriology (1991) 41: 255-260). Anleitungen zur Amplifikation von DNA-Sequenzen mit Hilfe der Polymerase-Kettenreaktion (PCR) findet der Fachmann unter anderem im Handbuch von Gait: Oligonukleotide synthesis: A Practical Approach (IRL Press, Ox- ford,



UK, 1984) und bei Newton und Graham: PCR (Spektrum Akademischer Verlag, Heidelberg, Deutschland, 1994).

Weiterhin ist bekannt, dass Änderungen am N- und/oder C- Terminus eines Proteins dessen Funktion nicht wesentlich beeinträchtigen oder sogar stabilisieren können. Angaben hierzu findet der Fachmann unter anderem bei Ben-Bassat et al. (Journal of Bacteriology 169: 751-757 (1987)), bei O'Regan et al. (Gene 77: 237-251 (1989), bei Sahin-Toth et al. (Protein Sciences 3: 240–247 (1994)), bei Hochuli et al. (Biontechnology 6: 1321-1325 (1988)) und in bekannten Lehrbüchern der Genetik und Molekularbiologie.

10

20

25

30

5

Aminosäuresequenzen, die sich in entsprechender Weise aus den SEQ ID NO:2, 4, 6, 8, 10, 12, 14, 16, 18, 20, 22, 24, 26, 28, 30, 32, 34, 36, 38, 40, 42, 44, 46, 48, 50, 52 und 54 ergeben, sind ebenfalls Bestandteil der Erfindung.

### 15 d) <u>Erfindungsgemäß verwendete Wirtszellen</u>

Weitere Gegenstände der Erfindung betreffen als Wirtszelle dienende Mikroorgansismen, insbesondere coryneforme Bakterien, die einen Vektor, insbesondere Pendelvektor oder Plasmidvektor, der wenigstens ein metF-Gen gerfindungsgemäßer Definition trägt, enthalten oder in denen ein erfindungsgemäßes metF-Gen exprimiert bzw. verstärkt ist.

Diese Mikroorganismen können schwefelhaltige Feinchemikalien, insbesondere L-Methionin, aus Glucose, Saccharose, Lactose, Fructose, Maltose, Melasse, Stärke, Cellulose oder aus Glycerin und Ethanol herstellen. Vorzugsweise sind dies coryneforme Bakterien, insbesondere der Gattung Corynebacterium. Aus der Gattung Corynebacterium ist insbesondere die Art Corynebacterium glutamicum zu nennen, die in der Fachwelt für ihre Fähigkeit bekannt ist, L-Aminosäuren zu produzieren.

Als Beispiele für geeignete Stämme coryneformer Bakterien sind solche der Gattung Corynebacterium, insbesondere der Art Corynebacterium glutamicum (C. glutamicum), wie Corynebacterium glutamicum ATCC 13032.

Corynebacterium acetoglutamicum ATCC 15806,

Corynebacterium acetoacidophilum ATCC 13870,

Corynebacterium thermoaminogenes FERM BP-1539,

35 Corynebacterium melassecola ATCC 17965

oder

der Gattung Brevibacterium, wie

10

20

25

30

35

9



Brevibacterium flavum ATCC 14067
Brevibacterium lactofermentum ATCC 13869 und
Brevibacterium divaricatum ATCC 14020 zu nennen;
oder davon abgeleitete Stämme, wie
Corynebacterium glutamicum KFCC10065
Corynebacterium glutamicum ATCC21608

welche ebenfalls die gewünschte Feinchemikalie oder deren Vorstufe(n) produzieren. Mit der Abkürzung KFCC ist die Korean Federation of Culture Collection gemeint, mit der Abkürzung ATCC die American type strain culture collection, mit der Abkürzung FERM BP die Sammlung des National institute of Bioscience and Human-Technology, Agency of Industrial Science and Technology, Japan bezeichnet.

# 15 e) <u>Durchführung der erfindungsgemäßen Fermentation</u>

Erfindungsgemäß wurde festgestellt, dass coryneforme Bakterien nach Überexpression eines metF-Gens aus Organismen der Liste I in vorteilhafter Weise schwefelhaltige Feinchemikalien, insbesondere L-Methionin, produzieren.

Zur Erzielung einer Überexpression kann der Fachmann unterschiedliche Maßnahmen einzeln oder in Kombination ergreifen. So kann die Kopienzahl der entsprechenden Gene erhöht werden, oder es kann die Promotor- und Regulationsregion oder die Ribosomenbindungsstelle, die sich stromaufwärts des Strukturgens befindet, mutiert werden. In gleicher Weise wirken Expressionskassetten, die stromaufwärts des Strukturgens eingebaut werden. Durch induzierbare Promotoren ist es zusätzlich möglich, die Expression im Verlaufe der fermentativen L-Methionin-Produktion zu steigem. Durch Maßnahmen zur Verlängerung der Lebensdauer der mRNA wird ebenfalls die Expression verbessert. Weiterhin wird durch Verhinderung des Abbaus des Enzymproteins ebenfalls die Enzymaktivität verstärkt. Die Gene oder Genkonstrukte können entweder in Plasmiden mit unterschiedlicher Kopienzahl vorliegen oder im Chromosom integriert und amplifiziert sein. Alternativ kann weiterhin eine Überexpression der betreffenden Gene durch Veränderung der Medienzusammensetzung und Kulturführung erreicht werden.

Anleitungen hierzu findet der Fachmann unter anderem bei Martin et al. (Biontechnology 5, 137-146 (1987)), bei Guerrero et al. (Gene 138, 35-41 (1994)), Tsuchiya und Morinaga (Bio/Technology 6, 428-430 (1988)), bei Eikmanns et al. (Gene 102, 93-98 (1991)), in der Europäischen Patentschrift 0472869, im US Patent 4,601,893, bei Schwarzer und Pühler (Biotechnology 9, 84-87 (1991), bei Remscheid et al. (Applied and Environmental Microbiology 60,126-132

WO 2004/024931

5

10

15

20

25

30

35

(1994), bei LaBarre et al. (Journal of Bacteriology 175, 1001-1007 (1993)), in der Patentanmeldung WO 96/15246, bei Malumbres et al. (Gene 134, 15-24 (1993)), in der japanischen Offenlegungsschrift JP-A-10-229891, bei Jensen und Hammer (Biotechnology and Bioengineering 58, 191-195 (1998)), bei Makrides (Microbiological Reviews 60 : 512-538 (1996) und in bekannten Lehrbüchern der Genetik und Molekularbiologie.

Gegenstand der Erfindung sind deshalb auch Expressionskonstrukte, enthaltend unter der genetischen Kontrolle regulativer Nukleinsäuresequenzen eine für ein erfindungsgemäßes Polypeptid kodierende Nukleinsäuresequenz; sowie Vektoren, umfassend wenigstens eines dieser Expressionskonstrukte. Vorzugsweise umfassen solche erfindungsgemäßen Konstrukte 5'-stromaufwärts von der jeweiligen kodierenden Sequenz einen Promotor und 3'-stromabwärts eine Terminatorsequenz sowie gegebenenfalls weitere übliche regulative Elemente, und zwar jeweils operativ verknüpft mit der kodierenden Sequenz. Unter einer "operativen Verknüpfung" versteht man die sequentielle Anordnung von Promotor, kodierender Sequenz, Terminator und gegebenenfalls weiterer regulativer Elemente derart, dass jedes der regulativen Elemente seine Funktion bei der Expression der kodierenden Sequenz bestimmungsgemäß erfüllen kann. Beispiele für operativ verknüpfbare Sequenzen sind Aktivrieungssequenzen sowie Enhancer und dergleichen. Weitere regulative Elemente umfassen selektierbare Marker, Amplifikationssignale, Replikationsursprünge und dergleichen. Geeignete regulatorische Sequenzen sind z.B. beschrieben in Goeddel, Gene Expression Technology: Methods in Enzymology 185, Academic Press, San Diego, CA (1990).

Zusätzlich zu den artifiziellen Regulationssequenzen kann die natürliche Regulationssequenz vor dem eigentlichen Strukturgen noch vorhanden sein. Durch genetische Veränderung kann diese natürliche Regulation gegebenenfalls ausgeschaltet und die Expression der Gene erhöht oder emiedrigt werden. Das Genkonstrukt kann aber auch einfacher aufgebaut sein, das heißt es werden keine zusätzlichen Regulationssignale vor das Strukturgen insertiert und der natürliche Promotor mit seiner Regulation wird nicht entfernt. Statt dessen wird die natürliche Regulationssequenz so mutiert, dass keine Regulation mehr erfolgt und die Genexpression gesteigert oder verringert wird. Die Nukleinsäuresequenzen können in einer oder mehreren Kopien im Genkonstrukt enthalten sein.

Beispiele für brauchbare Promotoren sind: die Promotoren, ddh, amy, lysC, dapA, lysA aus Corynebacterium glutamicum, aber auch gram-positiven Promotoren SPO2 wie sie in Bacillus Subtilis and Its Closest Relatives, Sonenshein, Abraham L.,Hoch, James A., Losick, Richard; ASM Press, District of Columbia, Washington und Patek M. Eikmanns BJ. Patek J. Sahm H. Microbiology. 142 1297-309, 1996 beschrieben sind, oder aber auch cos-, tac-, trp-, tet-, trp-tet-, lpp-, lac-, lpp-lac-, laclq-, T7-, T5-, T3-, gal-, trc-, ara-, SP6-, λ-PR- oder im λ-PL-Promotor, die vorteil-





10

15

20

25

30

35

hafterweise in gram-negativen Bakterien Anwendung finden. Bevorzugt ist auch die Verwendung induzierbarer Promotoren, wie z.B. licht- und insbesondere temperaturinduztierbarer Promotoren, wie der P<sub>r</sub>P<sub>l</sub>-Promotor. Prinzipiell können alle natürlichen Promotoren mit ihren Regulationssequenzen verwendet werden. Darüber hinaus können auch synthetische Promotoren vorteilhaft verwendet werden.

Die genannten regulatorischen Sequenzen sollen die gezielte Expression der Nukleinsäuresequenzen ermöglichen. Dies kann beispielsweise je nach Wirtsorganismus bedeuten, dass das Gen erst nach Induktion exprimiert oder überexprimiert wird, oder dass es sofort exprimiert und/oder überexprimiert wird.

Die regulatorischen Sequenzen bzw. Faktoren können dabei vorzugsweise die Expression positiv beeinflussen und dadurch erhöhen oder emiedrigen. So kann eine Verstärkung der regulatorischen Elemente vorteilhafterweise auf der Transkriptionsebene erfolgen, indem starke Transkriptionssignale wie Promotoren und/oder "Enhancer" verwendet werden. Daneben ist aber auch eine Verstärkung der Translation möglich, indem beispielsweise die Stabilität der mRNA verbessert wird.

Die Herstellung einer Expressionskassette erfolgt durch Fusion eines geeigneten Promotors, einer geeigneten Shine-Dalgarnow-Sequenz mit einer metF-Nukleotidsequenz sowie einem geeigneten Terminationssignal. Dazu verwendet man gängige Rekombinations- und Klonierungstechniken, wie sie beispielsweise in Current Protocols in Molecular Biology, 1993, John Wiley & Sons, Incorporated, New York New York, PCR Methods, Gelfand, David H., Innis, Michael A., Sninsky, John J. 1999, Academic Press, Incorporated, California, San Diego, ., PCR Cloning Protocols, Methods in Molecular Biology Ser., Vol. 192, 2nd ed., Humana Press, New Jersey, Totowa. T. Maniatis, E.F. Fritsch und J. Sambrook, Molecular Cloning: A Laboratory Manual, Cold Spring Harbor Laboratory, Cold Spring Harbor, NY (1989) sowie in T.J. Silhavy, M.L. Berman und L.W. Enquist, Experiments with Gene Fusions, Cold Spring Harbor Laboratory, Cold Spring Harbor, NY (1984) und in Ausubel, F.M. et al., Current Protocols in Molecular Biology, Greene Publishing Assoc. and Wiley Interscience (1987) beschrieben sind.

Das rekombinante Nukleinsäurekonstrukt bzw. Genkonstrukt wird zur Expression in einem geeigneten Wirtsorganismus vorteilhafterweise in einen wirtsspezifischen Vektor insertiert, der eine optimale Expression der Gene im Wirt ermöglicht. Vektoren sind dem Fachmann wohl bekannt und können beispielsweise aus "Cloning Vectors" (Pouwels P. H. et al., Hrsg, Elsevier, Amsterdam-New York-Oxford, 1985) entnommen werden. Unter Vektoren sind außer Plasmiden auch alle anderen dem Fachmann bekannten Vektoren, wie beispielsweise Phagen, Transposons, IS-Elemente, Phasmide, Cosmide, und lineare oder zirkuläre DNA zu verstehen. Diese Vektoren

10

15

20

25

30

können autonom im Wirtsorganismus repliziert oder chromosomal repliziert werden.

Zur Verstärkung wurden erfindungsgemäße metF-Gene beispielhaft mit Hilfe von episomalen Plasmiden überexprimiert. Als Plasmide eignen sich solche, die in coryneformen Bakterien repliziert werden. Zahlreiche bekannte Plasmidvektoren, wie z. B. pZ1 (Menkel et al., Applied and Environmental Microbiology (1989) 64: 549-554), pEKEx1 (Eikmanns et al., Gene 102: 93-98 (1991)) oder pHS2-1 (Sonnen et al., Gene 107: 69-74 (1991)) beruhen auf den kryptischen Plasmiden pHM1519, pBL1 oder pGA1. Andere Plasmidvektoren, wie z. B. pCLiK5MCS, oder solche, die auf pCG4 (US-A 4,489,160) oder pNG2 (Serwold-Davis et al., FEMS Microbiology Letters 66, 119-124 (1990)) oder pAG1 (US-A 5,158,891) beruhen, können in gleicher Weise verwendet werden.

Weiterhin eignen sich auch solche Plasmidvektoren mit Hilfe derer man das Verfahren der Genamplifikation durch Integration in das Chromosom anwenden kann, so wie es beispielsweise von Remscheid et al. (Applied and Environmental Microbiology 60,126-132 (1994)) zur Duplikation bzw. Amplifikation des hom-thrB-Operons beschrieben wurde. Bei dieser Methode wird das vollständige Gen in einen Plasmidvektor kloniert, der in einem Wirt (typischerweise E. coli), nicht aber in C. glutamicum replizieren kann. Als Vektoren kommen beispielsweise pSUP301 (Simon et al., Bio/ Technology 1,784-791 (1983)), pK18mob oder pK19mob (Schäfer et al., Gene 145,69-73 (1994)), Bernard et al., Journal ofMolecular Biology, 234: 534-541 (1993)), pEM1 (Schrumpf et al. 1991, Journal of Bacteriology 173: 4510—4516) oder pBGS8 (Spratt et al.,1986, Gene 41: 337-342) in Frage. Der Plasmidvektor, der das zu amplifizierende Gen enthält, wird anschließend durch Transformation in den gewünschten Stamm von C. glutamicum überführt. Methoden zur Transformation sind beispielsweise bei Thierbach et al. (Applied Microbiology and Biotechnology 29, 356-362 (1988)), Dunican und Shivnan (Biotechnology 7, 1067-1070 (1989)) und Tauch et al. (FEMS Microbiological Letters 123,343-347 (1994)) beschrieben.

Enzyme können durch Mutationen in den korrespondierenden Genen derart in ihrer Aktivität beeinflußt werden, dass es zu einer teilweisen oder vollständigen Verringerung der Reaktionsgeschwindigkeit der enzymatischen Reaktion kommt. Beispiele für solche Mutationen sind dem Fachmann bekannt (Motoyama H. Yano H. Terasaki Y. Anazawa H. Applied & Environmental Microbiology. 67:3064-70, 2001, Eikmanns BJ. Eggeling L. Sahm H. Antonie van Leeuwenhoek. 64:145-63, 1993-94.)

Zusätzlich kann es für die Produktion von schwefelhaltige Feinchemikalien, insbesondere L-Methionin, vorteilhaft sein, neben einer Expression bzw. Verstärkung eines erfindungsgemäßen metF-Gen eines oder mehrere Enzyme des jeweiligen Biosyntheseweges, des Cystein-Stoffwechselwegs, der Aspartatsemialdehyd-Synthese, der Glykolyse, der Anaplerotik, des Pen-

10

20

35



tose-Phosphat-Stoffwechsels, des Zitronensäure-Zyklus oder des Aminosäure-Exports zu verstärken.

So kann für die Herstellung von schwefelhaltige Feinchemikalien, insbesondere L-Methionin, eines oder mehrere der folgenden Gene verstärkt sein:

- das für eine Aspartatkinase kodierende Gen lysC (EP 1 108 790 A2; DNA-SEQ NO. 281),
- -das für eine Aspartat-Semialdehyd Dehydrogenase kodierende Gen asd (EP 1 108 790 A2; DNA-SEQ NO. 282),
- das für die Glycerinaldehyd-3-Phosphat Dehydrogenase kodierende Gen gap (Eikmanns (1992), Journal of Bacteriology 174: 6076-6086),
  - das für die 3-Phosphoglycerat Kinase kodierende Gen pgk (Eikmanns (1992), Journal of Bacteriology 174: 6076-6086),
  - das für die Pyruvat Carboxylase kodierende Gen pyc (Eikmanns (1992), Journal of Bacteriology 174: 6076-6086),
- das für die Triosephosphat Isomerase kodierende Gen tpi (Eikmanns (1992), Journal of Bacteriology 174: 6076-6086),
  - das für die Homoserin O-Acetyltransferase kodierende Gen metA (EP 1 108 790 A2; DNA-SEQ NO. 725),
  - das für die Cystahionin-gamma-Synthase kodierende Gen metB (EP 1 108 790 A2; DNA-SEQ NO. 3491),
    - das für die Cystahionin-gamma-Lyase kodierende Gen metC (EP 1 108 790 A2; DNA-SEQ NO. 3061),
    - das für die Serin-Hydroxymethyltransferase kodierende Gen glyA (EP 1 108 790 A2; DNA-SEQ NO. 1110),
- das für die O-Acetylhomoserin-Sulfhydrylase kodierende Gen metY (EP 1 108 790 A2; DNA-SEQ NO. 726),
  - das für die Methionin Synthase kodierende Gen metH (EP 1 108 790 A2),
  - das für die Phosphoserin-Aminotransferase kodierende Gen serC (EP 1 108 790 A2; DNA-SEQ NO. 928)
- eines für die Phosphoserin-Phosphatase kodierende Gen serB (EP 1 108 790 A2; DNA-SEQ
   NO. 334, DNA-SEQ NO. 467, DNA-SEQ NO. 2767)
  - das für die Serine Acetyl-Transferase kodierende Gen cysE (EP 1 108 790 A2; DNA-SEQ NO. 2818)
  - das für eine Homoserin-Dehydrogenase kodierende Gen hom (EP 1 108 790 A2; DNA-SEQ NO. 1306)

So kann für die Herstellung von schwefelhaltige Feinchemikalien, insbesondere L-Methionin, in coryneformen Bakterien, vorteilhaft sein, gleichzeitig wenigstens eines der nachfolgenden Gene

zu mutieren, so dass die korrespondierenden Proteine, verglichen mit nicht mutierten Proteinen, in geringerem Maße oder nicht durch einen Stoffwechselmetaboliten in ihrer Aktivität beeinflusst werden:

- das für eine Aspartatkinase kodierende Gen lysC (EP 1 108 790 A2; DNA-SEQ NO. 281), 5
  - das für die Pyruvat Carboxylase kodierende Gen pyc (Eikmanns (1992), Journal of Bacteriology 174: 6076-6086),
  - das für die Homoserin O-Acetyltransferase kodierende Gen metA (EP 1 108 790 A2; DNA-SEQ NO. 725).
- das für die Cystahionin-gamma-Synthase kodierende Gen metB (EP 1 108 790 A2; DNA-SEQ 10 NO. 3491),
  - das für die Cystahionin-gamma-Lyase kodierende Gen metC (EP 1 108 790 A2; DNA-SEQ NO. 3061).
  - das für die Serin-Hydroxymethyltransferase kodierende Gen glyA (EP 1 108 790 A2; DNA-SEQ NO. 1110).
  - das für die O-Acetylhomoserin-Sulfhydrylase kodierende Gen metY (EP 1 108 790 A2; DNA-SEQ NO. 726),
  - das für die Methionin Synthase kodierende Gen metH (EP 1 108 790 A2),
  - das für die Phosphoserin-Aminotransferase kodierende Gen serC (EP 1 108 790 A2; DNA-**SEQ NO. 928)**
- 20

15

- eines für die Phosphoserin-Phosphatase kodierende Gen serB (EP 1 108 790 A2; DNA-SEQ NO. 334, DNA-SEQ NO. 467, DNA-SEQ NO. 2767)
- das für die Serine Acetyl-Transferase kodierende Gen cysE (EP 1 108 790 A2; DNA-SEQ NO. 2818)
- das für eine Homoserin-Dehydrogenase kodierende Gen hom (EP 1 108 790 A2; DNA-SEQ 25 NO. 1306)

Weiterhin kann es für die Produktion von schwefelhaltige Feinchemikalien, insbesondere L-Methionin, vorteilhaft sein, zusätzlich zur Expression bzw. Verstärkung eines der erfindungsgemäßen metF-Gene eines oder mehrere der folgenden Gene abzuschwächen, insbesondere deren Expression zu verringern, oder auszuschalten:

- das für die Homoserine-Kinase kodierende Gen thrB (EP 1 108 790 A2; DNA-SEQ NO. 3453)
- das für die Threonin Dehydratase kodierende Gen ilvA (EP 1 108 790 A2; DNA-SEQ NO. 2328)
- 35

30

- das für die Threonin Synthase kodierende Gen thrC (EP 1 108 790 A2; DNA-SEQ NO. 3486)
- das für die Meso-Diaminopimelat D-Dehydrogenase kodierende Gen ddh (EP 1 108 790 A2; **DNA-SEQ NO. 3494)**

- das für die Phosphoenolpyruvat-Carboxykinase kodierende Gen pck (EP 1 108 790 A2; DNA-SEQ NO. 3157)
- das für die Glucose-6-Phosphat-6-Isomerase kodierende Gen pgi (EP 1 108 790 A2; DNA-SEQ NO. 950)
- 5 das für die Pyruvat-Oxidase kodierende Gen poxB (EP 1 108 790 A2; DNA-SEQ NO. 2873)
  - das für die Dihydrodipicolinat Synthase kodiernde Gen dapA(EP 1 108 790 A2; DNA-SEQ NO. 3476)
  - das für die Dihydrodipicolinat Reduktase kodiernde Gen dapB (EP 1 108 790 A2; DNA-SEQ NO. 3477)
- das für die Diaminopicolinat Decarboxylase kodiernde Gen lysA (EP 1 108 790 A2; DNA-SEQ
   NO. 3451)

Weiterhin kann es für die Produktion von schwefelhaltige Feinchemikalien, insbesondere L-Methionin, vorteilhaft sein, zusätzlich zur Expression bzw. Verstärkung eines der erfindungsgemäßen metF-Gene in coryneformen Bakterien gleichzeitig wenigstens eines der folgenden Gene so zu mutieren, dass die enzymatische Aktivität des korrespondierenden Proteins teilweise oder vollständig verringert wird:

- das für die Homoserine-Kinase kodierende Gen thrB (EP 1 108 790 A2; DNA-SEQ NO. 3453)
- das für die Threonin Dehydratase kodierende Gen ilvA (EP 1 108 790 A2; DNA-SEQ NO.
   2328)
  - das für die Threonin Synthase kodierende Gen thrC (EP 1 108 790 A2; DNA-SEQ NO. 3486)
  - das für die Meso-Diaminopimelat D-Dehydrogenase kodierende Gen ddh (EP 1 108 790 A2; DNA-SEQ NO. 3494)
- das für die Phosphoenolpyruvat-Carboxykinase kodierende Gen pck (EP 1 108 790 A2; DNA-SEQ NO. 3157)
  - das für die Glucose-6-Phosphat-6-Isomerase kodierende Gen pgi (EP 1 108 790 A2; DNA-SEQ NO. 950)
  - das für die Pyruvat-Oxidase kodierende Gen poxB (EP 1 108 790 A2; DNA-SEQ NO. 2873)
- das für die Dihydrodipicolinat Synthase kodiernde Gen dapA(EP 1 108 790 A2; DNA-SEQ NO.
   3476)
  - das für die Dihydrodipicolinat Reduktase kodiemde Gen dapB (EP 1 108 790 A2; DNA-SEQ NO. 3477)
- das für die Diaminopicolinat Decarboxylase kodiernde Gen lysA (EP 1 108 790 A2; DNA-SEQ NO. 3451)

Weiterhin kann es für die Produktion von schwefelhaltige Feinchemikalien, insbesondere L-Methionin, vorteilhaft sein, neben der Expression bzw. Verstärkung eines erfindungsgemäßen

20

25

30

35

metF-Gens unerwünschte Nebenreaktionen auszuschalten (Nakayama: "Breeding of Amino Acid Producing Microorganisms", in: Overproduction of Microbial Products, Krumphanzl, Sikyta, Vanek (eds.), Academic Press, London, UK, 1982).

Die erfindungsgemäß hergestellten Mikroorganismen k\u00f6nnen kontinuierlich oder diskontinuierlich im batch- Verfahren (Satzkultivierung) oder im fed batch (Zulaufverfahren) oder repeated fed batch Verfahren (repetitives Zulaufverfahren) zur Produktion von schwefelhaltige Feinchemikalien, insbesondere L-Methionin, kultiviert werden. Eine Zusammenfassung \u00fcber bekannte Kultivierungsmethoden ist im Lehrbuch von Chmiel (Bioprozeßtechnik 1. Einf\u00fchrung in die Bioverfahrenstechnik (Gustav Fischer Verlag, Stuttgart, 1991)) oder im Lehrbuch von Storhas (Bioreaktoren und periphere Einrichtungen (Vieweg Verlag, Braunschweig/Wiesbaden, 1994)) zu finden.

Das zu verwendende Kulturmedium hat in geeigneter Weise den Ansprüchen der jeweiligen Stämme zu genügen. Beschreibungen von Kulturmedien verschiedener Mikroorganismen sind im Handbuch "Manual of Methods für General Bacteriology" der American Society für Bacteriology (Washington D. C., USA, 1981) enthalten.

Diese erfindungsgemäß einsetzbaren Medien umfassen gewöhnlich eine oder mehrerenKohlenstoffquellen, Stickstoffquellen, anorganische Salze, Vitamine und/oder Spurenelemente.

Bevorzugte Kohlenstoffquellen sind Zucker, wie Mono-, Di- oder Polysaccharide. Sehr gute Kohlenstoffquellen sind beispielsweise Glucose, Fructose, Mannose, Galactose, Ribose, Sorbose, Ribulose, Lactose, Maltose, Saccharose, Raffinose, Stärke oder Cellulose. Man kann Zucker auch über komplexe Verbindungen, wie Melassen, oder andere Nebenprodukte der Zucker-Raffinierung zu den Medien geben. Es kann auch vorteilhaft sein, Gemische verschiedener Kohlenstoffquellen zuzugeben. Andere mögliche Kohlenstoffquellen sind Öle und Fette wie z. B. Sojaöl. Sonnenblumenöl. Erdnußöl und Kokosfett, Fettsäuren wie z. B. Palmitinsäure, Stearinsäure oder Linolsäure, Alkohole wie z. B. Glycerin, Methanol oder Ethanol und organische Säuren wie z. B. Essigsäure oder Milchsäure.

Stickstoffquellen sind gewöhnlich organische oder anorganische Stickstoffverbindungen oder Materialien, die diese Verbindungen enthalten. Beispielhafte Stickstoffquellen umfassen Ammoniak-Gas oder Ammoniumsalze, wie Ammoniumsulfat, Ammoniumchlorid, Ammoniumphosphat, Ammoniumcarbonat oder Ammoniumnitrat, Nitrate, Hamstoff, Aminosäuren oder komplexe Stickstoffquellen, wie Maisquellwasser, Sojamehl, Sojaprotein, Hefeextrakt, Fleischextrakt und andere. Die Stickstoffquellen können einzeln oder als Mischung verwendet werden.

Anorganische Salzverbindungen, die in den Medien enthalten sein können, umfassen die Chlo-



10

15

20

25

30

35



rid-, Phosphor- oder Sulfatsalze von Calcium, Magnesium, Natrium, Kobalt, Molybdän, Kalium, Mangan, Zink, Kupfer und Eisen

Als Schwefelquelle für die Herstellung von schwefelhaltigen Feinchemikalien, insbesondere von Methionin, können anorganische schwefelhaltige Verbindungen wie beispielsweise Sulfate, Sulfite, Dithionite, Tetrathionate, Thiosulfate, Sulfide aber auch organische Schwefelverbindungen, wie Mercaptane und Thiole, verwendet werden.

Als Phosphorquelle können Phosphorsäure, Kaliumdihydrogenphosphat oder Dikaliumhydrogenphosphat oder die entsprechenden Natrium haltigen Salze verwendet werden.

Chelatbildner können zum Medium gegeben werden, um die Metallionen in Lösung zu halten. Besonders geeignete Chelatbildner umfassen Dihydroxyphenole, wie Catechol oder Protocatechuat, oder organische Säuren, wie Citronensäure.

Die erfindungsgemäß eingesetzten Fermentationsmedien enthalten üblicherweise auch andere Wachstumsfaktoren, wie Vitamine oder Wachstumsförderer, zu denen beispielsweise Biotin, Riboflavin, Thiamin, Folsäure, Nikotinsäure, Panthothenat und Pyridoxin gehören. Wachstumsfaktoren und Salze stammen häufig von komplexen Medienkomponenten, wie Hefeextrakt, Melassen, Maisquellwasser und dergleichen. Dem Kulturmedium können überdies geeignete Vorstufen zugesetzt werden. Die genaue Zusammensetzung der Medienverbindungen hängt stark vom jeweiligen Experiment ab und wird für jeden spezifischen Fall individuell entschieden. Information über die Medienoptimierung ist erhältlich aus dem Lehrbuch "Applied Microbiol. Physiology, A Practical Approach" (Hrsg. P.M. Rhodes, P.F. Stanbury, IRL Press (1997) S. 53-73, ISBN 0 19 963577 3). Wachstumsmedien lassen sich auch von kommerziellen Anbietern beziehen, wie Standard 1 (Merck) oder BHI (Brain heart infusion, DIFCO) und dergleichen.

Sämtliche Medienkomponenten werden, entweder durch Hitze (20 min bei 1,5 bar und 121°C) oder durch Sterilfiltration, sterilisiert. Die Komponenten können entweder zusammen oder nötigenfalls getrennt sterilisiert werden. Sämtliche Medienkomponenten können zu Beginn der Anzucht zugegen sein oder wahlfrei kontinuierlich oder chargenweise hinzugegeben werden.

Die Temperatur der Kultur liegt normalerweise zwischen 15°C und 45°C, vorzugsweise bei 25°C bis 40°C und kann während des Experimentes konstant gehalten oder verändert werden. Der pH-Wert des Mediums sollte im Bereich von 5 bis 8,5, vorzugsweise um 7,0 liegen. Der pH-Wert für die Anzucht läßt sich während der Anzucht durch Zugabe von basische Verbindungen wie Natriumhydroxid, Kaliumhydroxid, Ammoniak bzw. Ammoniakwasser oder saure Verbindungen wie Phosphorsäure oder Schwefelsäure kontrollieren. Zur Kontrolle der Schaumentwicklung

15

20

25

30

35

können Antischaummitte, I wie z. B. Fettsäurepolyglykolester, eingesetzt werden. Zur Aufrechterhaltung der Stabilität von Plasmiden können dem Medium geeignete selektiv wirkende Stoffe, wie z. B. Antibiotika, hinzugefügt werden. Um aerobe Bedingungen aufrechtzuerhalten, werden Sauerstoff oder Sauerstoff haltige Gasmischungen, wie z. B. Umgebungsluft, in die Kultur eingetragen. Die Temperatur der Kultur liegt normalerweise bei 20°C bis 45°C. Die Kultur wird solange fortgesetzt, bis sich ein Maximum des gewünschten Produktes gebildet hat. Dieses Ziel wird normalerweise innerhalb von 10 Stunden bis 160 Stunden erreicht.

Die so erhaltenen, insbesondere L-Methionin enthaltenden, Fermentationsbrühen haben üblicherweise eine Trockenmasse von 7,5 bis 25 Gew.-%.

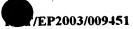
Vorteilhaft ist außerdem auch, wenn die Fermentation zumindest am Ende, insbesondere jedoch über mindestens 30% der Fermentationsdauer zuckerlimitiert gefahren wird. Das heißt, dass während dieser Zeit die Konzentration an verwertbarem Zucker im Fermentationsmedium auf ≥ 0 bis 3 g/l gehalten, beziehungsweise abgesenkt wird.

Die Fermentationsbrühe wird anschließend weiterverarbeitet. Je nach Anforderung kann die Biomasse ganz oder teilweise durch Separationsmethoden, wie z. B. Zentrifugation, Filtration, Dekantieren oder einer Kombination dieser Methoden aus der Fermentationsbrühe entfernt oder vollständig in ihr belassen werden.

Anschließend kann die Fermentationsbrühe mit bekannten Methoden, wie z. B. mit Hilfe eines Rotationsverdampfers, Dünnschichtverdampfers, Fallfilmverdampfers, durch Umkehrosmose, oder durch Nanofiltration, eingedickt beziehungsweise aufkonzentriert werden. Diese aufkonzentrierte Fermentationsbrühe kann anschließend durch Gefriertrocknung, Sprühtrocknung, Sprühgranulation oder durch anderweitige Verfahren aufgearbeitet werden.

Es ist aber auch möglich die schwefelhaltigen Feinchemikalien, insbesonder L-Methionin, weiter aufzureinigen. Hierzu wird die produkthaltige Brühe nach dem Abtrennen der Biomasse einer Chromatographie mit einem geeigneten Harz unterworfen, wobei das gewünschte Produkt oder die Verunreinigungen ganz oder teilweise auf dem Chromatographieharz zurückgehalten werden. Diese Chromatographieschritte können nötigenfalls wiederholt werden, wobei die gleichen oder andere Chromatographieharze verwendet werden. Der Fachmann ist in der Auswahl der geeigneten Chromatographieharze und ihrer wirksamsten Anwendung bewandert. Das gereinigte Produkt kann durch Filtration oder Ultrafiltration konzentriert und bei einer Temperatur aufbewahrt werden, bei der die Stabilität des Produktes maximal ist.

Die Identität und Reinheit der isolierten Verbindung(en) kann durch Techniken des Standes der



Technik bestimmt werden. Diese umfassen Hochleistungs-Flüssigkeitschromatographie (HPLC), spektroskopische Verfahren, Färbeverfahren, Dünnschichtchromatographie, NIRS, Enzymtest oder mikrobiologische Tests. Diese Analyseverfahren sind zusammengefaßt in: Patek et al. (1994) Appl. Environ. Microbiol. 60:133-140; Malakhova et al. (1996) Biotekhnologiya 11 27-32; und Schmidt et al. (1998) Bioprocess Engineer. 19:67-70. Ulmann's Encyclopedia of Industrial Chemistry (1996) Bd. A27, VCH: Weinheim, S. 89-90, S. 521-540, S. 540-547, S. 559-566, 575-581 und S. 581-587; Michal, G (1999) Biochemical Pathways: An Atlas of Biochemistry and Molecular Biology, John Wiley and Sons; Fallon, A. et al. (1987) Applications of HPLC in Biochemistry in: Laboratory Techniques in Biochemistry and Molecular Biology, Bd. 17.

10

5

Die Erfindung wird nun anhand der folgenden nicht-limitierenden Beispiele und unter Bezugnahme auf beiliegende Figuren näher beschrieben. Dabei zeigt

Figur 1 die Plasmidkarte zu Plasmid pClysC;

15 Figur 2 die Plasmidkarte zu Plasmid pClSlysCthr311ile;

Figur 3 die Plasmidkarte zu Plasmid pC\_metF\_Cd.

Restriktionsschnittstellen mit der entsprechenden Positionsangabe in Klammem sind in den Plasmidkarten angegeben. Wesentliche Sequenzabschnitte sind fettgedruckt beschrieben. KanR steht für Kanamycin-Restistenzgen; ask steht für Aspartatkinasegen.

20

### Beispiel 1: Konstruktion von pCLiK5MCS

25

Zunächst wurden Ampicillinresistenz und Replikationsursprung des Vektors pBR322 mit den Oligonukleotiden p1.3 (SEQ ID NO:55) und p2.3 (SEQ ID NO:56) mit Hilfe der Polymerase-Kettenreaktion (PCR) amplifiziert.

p1.3 (SEQ ID NO:55)

5'-CCCGGGATCCGCTAGCGCCGCCGGCCGGCCGGTGTGAAATACCGCACAG-3'

30

p2.3 (SEQ ID NO:56)

5'-TCTAGACTCGAGCGGCCGGCCGGCCTTTAAATTGAAGACGAAAGGGCCTCG-3'

Neben den zu pBR322 komplementären Sequenzen, enthält das Oligonukleotid p1.3 (SEQ ID NO:55) in 5'-3' Richtung die Schnittstellen für die Restriktionsendonukleasen Smal, BamHI, Nhel und Ascl und das Oligonukleotid p2.3 (SEQ ID NO:56) in 5'-3' Richtung die Schnittstellen für die Restriktionsendonukleasen Xbal, Xhol, Not1 und Dral. Die PCR Reaktion wurde nach Stan-

dardmethode wie Innis et al. (PCR Protocols. A Guide to Methods and Applications, Academic Press (1990)) mit PfuTurbo Polymerase (Stratagene, La Jolla, USA) durchgeführt. Das erhaltene DNA Fragment mit einer Größe von ungefähr 2,1 kb wurde mit dem GFX™PCR, DNA and Gel Band Purification Kit (Amersham Pharmacia, Freiburg) nach Angaben des Herstellers gereinigt. Die stumpfen Enden des DNA-Fragmentes wurden mit dem Rapid DNA Ligation Kit (Roche Diagnostics, Mannheim) nach Angaben des Herstellers miteinander ligiert und der Ligationsansatz nach Standardmethoden wie in Sambrook et al. (Molecular Cloning. A Laboratory Manual, Cold Spring Harbor, beschrieben(1989)), in kompetente E.coli XL-1Blue (Stratagene, La Jolla, USA) transformiert. Eine Selektion auf Plasmid tragende Zellen wurde durch das Ausplattieren auf Ampicillin (50µg/ml) haltigen LB Agar (Lennox, 1955, Virology, 1:190) erreicht.

26

Die Plasmid-DNA eines individuellen Klons wurde mit dem Qiaprep Spin Miniprep Kit (Qiagen, Hilden) nach Angaben des Herstellers isoliert und über Restriktionsverdaus überprüft. Das so erhaltene Plasmid erhält den Namen pCLiK1.

Ausgehend vom Plasmid pWLT1 (Liebl et al., 1992) als Template für eine PCR Reaktion wurde mit den Oligonukleotiden neo1 (SEQ ID NO:57) und neo2 (SEQ ID NO:58) eine Kanamycin-Resistenzcassette amplifiziert.

20 neo1 (SEQ ID NO:57):

5'-GAGATCTAGACCCGGGGATCCGCTAGCGGGCTGCTAAAGGAAGCGGA-3'

neo2 (SEQ ID NO:58):

5'-GAGAGGCGCCGCTAGCGTGGGCGAAGAACTCCAGCA-3'

25

30

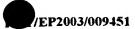
35

5

10

15

Neben den zu pWLT1 komplementären Sequenzen, enthält das Oligonukleotid neo1 in 5'-3' Richtung die Schnittstellen für die Restriktionsendonukleasen Xbal, Smal, BamHl, Nhel und das Oligonukleotid neo2 (SEQ ID NO:58) in 5'-3' Richtung die Schnittstellen für die Restriktionsendonukleasen Ascl und Nhel. Die PCR Reaktion wurde nach Standardmethode wie Innis et al. (PCR Protocols. A Guide to Methods and Applications, Academic Press (1990)) mit PfuTurbo Polymerase (Stratagene, La Jolla, USA) durchgeführt. Das erhaltene DNA Fragment mit einer Größe von ungefähr 1,3 kb wurde mit dem GFXTMPCR, DNA and Gel Band Purification Kit (Amersham Pharmacia, Freiburg) nach Angaben des Herstellers gereinigt. Das DNA-Fragment wurde mit den Restriktionsendonukleasen Xbal und Ascl (New England Biolabs, Beverly, USA) geschnitten und im Anschluß daran emeut mit dem GFXTMPCR, DNA and Gel Band Purification Kit (Amersham Pharmacia, Freiburg) nach Angaben des Herstellers gereinigt. Der Vektor pCLiK1 wurde ebenfalls mit den Restriktionsendonukleasen Xbal und Ascl geschnitten und mit alkalischer Phosphatase (Roche Diagnostics, Mannheim) nach Angaben des Herstellers



dephosphoryliert. Nach Elektrophorese in einem 0,8%igen Agarosegel wurde der linearisierte Vektor (ca. 2,1kb) mit dem GFX™PCR, DNA and Gel Band Purification Kit (Amersham Pharmacia, Freiburg) nach Angaben des Herstellers isoliert. Dieses Vektor-Fragment wurde mit Hilfe des Rapid DNA Ligation Kit (Roche Diagnostics, Mannheim) nach Angaben des Herstellers mit dem geschnittenen PCR Fragment ligiert und der Ligationsansatz nach Standardmethoden wie in Sambrook et al. (Molecular Cloning. A Laboratory Manual, Cold Spring Harbor, beschrieben(1989)), in kompetente E.coli XL-1Blue (Stratagene, La Jolla, USA) transformiert. Eine Selektion auf Plasmid tragende Zellen wurde durch das Ausplattieren auf Ampicillin (50µg/ml) und Kanamycin (20µg/ml) haltigen LB Agar (Lennox, 1955, Virology, 1:190) erreicht.

10

5

Die Plasmid-DNA eines individuellen Klons wurde mit dem Qiaprep Spin Miniprep Kit (Qiagen, Hilden) nach Angaben des Herstellers isoliert und über Restriktionsverdaus überprüft. Das so erhaltene Plasmid erhält den Namen pCLiK2.

15

20

Der Vektor pCLiK2 wurde mit der Restriktionsendonuklease Dral (New England Biolabs, Beverty, USA) geschnitten. Nach Elektrophorese in einem 0,8%igen Agarosegel wurde ein ca. 2,3 kb großes Vektorfragment mit dem GFX<sup>™</sup>PCR, DNA and Gel Band Purification Kit (Amersham Pharmacia, Freiburg) nach Angaben des Herstellers isoliert. Dieses Vektor-Fragment wurde mit Hilfe des Rapid DNA Ligation Kit (Roche Diagnostics, Mannheim) nach Angaben des Herstellers religiert und der Ligationsansatz nach Standardmethoden wie in Sambrook et al. (Molecular Cloning. A Laboratory Manual, Cold Spring Harbor, beschrieben (1989)), in kompetente E.coli XL-1Blue (Stratagene, La Jolla, USA) transformiert. Eine Selektion auf Plasmid tragende Zellen wurde durch das Ausplattieren auf Kanamycin (20μg/ml) haltigen LB Agar (Lennox, 1955, Virology, 1:190) erreicht.

25

Die Plasmid-DNA eines individuellen Klons wurde mit dem Qiaprep Spin Miniprep Kit (Qiagen, Hilden) nach Angaben des Herstellers isoliert und über Restriktionsverdaus überprüft. Das so erhaltene Plasmid erhält den Namen pCLiK3.

30

35

Ausgehend vom Plasmid pWLQ2 (Liebl et al., 1992) als Template für eine PCR Reaktion wurde mit den Oligonukleotiden cg1 ((SEQ ID NO:59) und cg2 (SEQ ID NO:60) der Replikationsursprung pHM1519 amplifiziert.

cg1 (SEQ ID NO:59):

5'-GAGAGGGCGGCGCGCAAAGTCCCGCTTCGTGAA-3'

cg2 (SEQ ID NO:60):

5'-GAGAGGGCGGCCGCTCAAGTCGGTCAAGCCACGC-3'

Neben den zu pWLQ2 komplementären Sequenzen, enthalten die Oligonukleotide cg1 (SEQ ID NO:59) und cg2 (SEQ ID NO:60) Schnittstellen für die Restriktionsendonuklease Notl. Die PCR Reaktion wurde nach Standardmethode wie Innis et al. (PCR Protocols. A Guide to Methods and Applications, Academic Press (1990)) mit PfuTurbo Polymerase (Stratagene, La Jolla, USA) 5 durchgeführt. Das erhaltene DNA Fragment mit einer Größe von ungefähr 2,7 kb wurde mit dem GFX™PCR, DNA and Gel Band Purification Kit (Amersham Pharmacia, Freiburg) nach Angaben des Herstellers gereinigt. Das DNA-Fragment wurde mit der Restriktionsendonuklease Notl (New England Biolabs, Beverly, USA) geschnitten und im Anschluß daran erneut mit dem GFX™PCR, DNA and Gel Band Purification Kit (Amersham Pharmacia, Freiburg) nach Angaben 10 des Herstellers gereinigt. Der Vektor pCLiK3 wurde ebenfalls mit der Restriktionsendonuklease NotI geschnitten und mit alkalischer Phosphatase (Roche Diagnostics, Mannheim)) nach Angaben des Herstellers dephosphoryliert. Nach Elektrophorese in einem 0,8%igen Agarosegel wurde der linearisierte Vektor (ca. 2,3kb) mit dem GFX™PCR, DNA and Gel Band Purification Kit (Amersham Pharmacia, Freiburg) nach Angaben des Herstellers isoliert. Dieses Vektor-15 Fragment wurde mit Hilfe des Rapid DNA Ligation Kit (Roche Diagnostics, Mannheim) nach Angaben des Herstellers mit dem geschnittenen PCR Fragment ligiert und der Ligationsansatz nach Standardmethoden wie in Sambrook et al. (Molecular Cloning. A Laboratory Manual, Cold Spring Harbor, beschrieben(1989)), in kompetente E.coli XL-1Blue (Stratagene, La Jolla, USA) transformiert. Eine Selektion auf Plasmid tragende Zellen wurde durch das Ausplattieren auf Kanamycin (20µg/ml) haltigen LB Agar (Lennox, 1955, Virology, 1:190) erreicht.

Die Plasmid-DNA eines individuellen Klons wurde mit dem Qiaprep Spin Miniprep Kit (Qiagen, Hilden) nach Angaben des Herstellers isoliert und über Restriktionsverdaus überprüft. Das so erhaltene Plasmid erhält den Namen pCLiK5.

Für die Erweiterung von pCLik5 um eine "multiple cloning site" (MCS) wurden die beide synthetischen, weitestgehend komplementären Oligonukleotide HS445 ((SEQ ID NO:61) und HS446 (SEQ ID NO:62), die Schnittstellen für die Restriktionsendonukleasen Swal, Xhol, Aatl, Apal, Asp718, Mlul, Ndel, Spel, EcoRV, Sall, Clal, BamHl, Xbal und Smal enthalten, durch gemeinsames erhitzen auf 95°C und langsames abkühlen zu einem doppelsträngigen DNA-Fragment vereinigt.

#### HS445 (SEQ ID NO:61):

20

25

30

5'-TCGAATTTAAATCTCGAGAGGCCTGACGTCGGGCCCGGTACCACGCGTCATATGACTAG 35 TCTAGACCCGGGATTTAAAT-3'







HS446 (SEQ ID NO:62):

**5** .

10

15

Der Vektor pCLiK5 wurde mit den Restriktionsendonuklease Xhol und BamHI (New England Biolabs, Beverly, USA) geschnitten und mit alkalischer Phosphatase (I (Roche Diagnostics, Mannheim)) nach Angaben des Herstellers dephosphoryliert. Nach Elektrophorese in einem 0,8%igen Agarosegel wurde der linearisierte Vektor (ca. 5,0 kb) mit dem GFX<sup>TM</sup>PCR, DNA and Gel Band Purification Kit (Amersham Pharmacia, Freiburg) nach Angaben des Herstellers isoliert. Dieses Vektor-Fragment wurde mit Hilfe des Rapid DNA Ligation Kit (Roche Diagnostics, Mannheim) nach Angaben des Herstellers mit dem synthetischen Doppelsträngigen DNA-Fragment ligiert und der Ligationsansatz nach Standardmethoden wie in Sambrook et al. (Molecular Cloning. A Laboratory Manual, Cold Spring Harbor, beschrieben(1989)), in kompetente E.coli XL-1Blue (Stratagene, La Jolla, USA) transformiert. Eine Selektion auf Plasmid tragende Zellen wurde durch das Ausplattieren auf Kanamycin (20µg/mI) haltigen LB Agar (Lennox, 1955, Virology, 1:190) erreicht.

Die Plasmid-DNA eines individuellen Klons wurde mit dem Qiaprep Spin Miniprep Kit (Qiagen, Hilden) nach Angaben des Herstellers isoliert und über Restriktionsverdaus überprüft. Das so erhaltene Plasmid erhält den Namen pCLiK5MCS.

Sequenzierungsreaktionen wurden nach Sanger et al. (1977) Proceedings of the National Academy of Sciences USA 74:5463-5467 durchgeführt. Die Sequenzierreaktionen wurden mittels ABI Prism 377 (PE Applied Biosystems, Weiterstadt) aufgetrennt und ausgewertet.

Das entstandene Plasmid pCLiK5MCS ist als SEQ ID NO: 65 aufgeführt.

Beispiel 2: Konstruktion von pCLiK5MCS integrativ sacB

30

25

Ausgehend vom Plasmid pK19mob (Schäfer et al., Gene 145,69-73(1994)) als Template für eine PCR Reaktion wurde mit den Oligonukleotiden BK1732 und BK1733 das Bacillus subtilis sacB Gen (kodierend für Levan Sucrase) amplifiziert.

35 BK1732 (SEQ ID NO:63): 5'-GAGAGCGGCCGCCGATCCTTTTAACCCATCAC-3'

BK1733 (SEQ ID NO:64):

10

15

20

25

### 5'-AGGAGCGGCCGCCATCGGCATTTTCTTTTGCG-3'

Neben den zu pEK19mobsac komplementären Sequenzen, enthalten die Oligonukleotide BK1732 und BK1733 Schnittstellen für die Restriktionsendonuklease Notl. Die PCR Reaktion wurde nach Standardmethode wie Innis et al. (PCR Protocols. A Guide to Methods and Applications, Academic Press (1990)) mit PfuTurbo Polymerase (Stratagene, La Jolla, USA) durchgeführt. Das erhaltene DNA Fragment mit einer Größe von ungefähr 1,9 kb wurde mit dem GFXTMPCR, DNA and Gel Band Purification Kit (Amersham Pharmacia, Freiburg) nach Angaben des Herstellers gereinigt. Das DNA-Fragment wurde mit der Restriktionsendonuklease Notl (New England Biolabs, Beverly, USA) geschnitten und im Anschluß daran erneut mit dem GFXTMPCR, DNA and Gel Band Purification Kit (Amersham Pharmacia, Freiburg) nach Angaben des Herstellers gereinigt.

Der Vektor pCLiK5MCS (hergestellt gemäß Beispiel 1) wurde ebenfalls mit der Restriktionsendonuklease Notl geschnitten und mit alkalischer Phosphatase (I (Roche Diagnostics, Mannheim)) nach Angaben des Herstellers dephosphoryliert. Nach Elektrophorese in einem 0,8%igen Agarosegel wurde ein ungefähr 2,4 kb großes Vektorfragment mit dem GFXTMPCR, DNA and Gel Band Purification Kit (Amersham Pharmacia, Freiburg) nach Angaben des Herstellers isoliert. Dieses Vektor-Fragment wurde mit Hilfe des Rapid DNA Ligation Kit (Roche Diagnostics, Mannheim) nach Angaben des Herstellers mit dem geschnittenen PCR Fragment ligiert und der Ligationsansatz nach Standardmethoden wie in Sambrook et al. (Molecular Cloning. A Laboratory Manual, Cold Spring Harbor, beschrieben(1989)), in kompetente E.coli XL-1Blue (Stratagene, La Jolla, USA) transformiert. Eine Selektion auf Plasmid tragende Zellen wurde durch das Ausplattieren auf Kanamycin (20µg/ml) haltigen LB Agar (Lennox, 1955, Virology, 1:190) erreicht.

Die Plasmid-DNA eines individuellen Klons wurde mit dem Qiaprep Spin Miniprep Kit (Qiagen, Hilden) nach Angaben des Herstellers isoliert und über Restriktionsverdaus überprüft. Das so erhaltene Plasmid erhält den Namen pCLiK5MCS integrativ sacB.

30 Sequenzierungsreaktionen wurden nach Sanger et al. (1977) Proceedings of the National Academy of Sciences USA 74:5463-5467 durchgeführt. Die Sequenzierreaktionen wurden mittels ABI Prism 377 (PE Applied Biosystems, Weiterstadt) aufgetrennt und ausgewertet.

Das entstandene Plasmid pCLiK5MCS integrativ sacB ist als SEQ ID NO: 66 aufgeführt.

Weitere Vektoren die zur erfindungsgemäßen Expression oder Überproduktion von metF-Genen geeignet sind, können in analoger Weise herstellt werden.

Beispiel 3: Isolierung des lysC Gens aus dem C. glutamicum Stamm LU1479

10

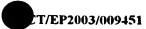
15

20

25

30

35



Im ersten Schritt der Stammkonstruktion soll ein allelischer Austausch des lysC Wildtypgens, kodierend für das Enzym Aspartatkinase, in C. glutamicum ATCC13032, im folgenden LU1479 genannt, durchgeführt werden. Dabei soll im LysC Gen ein Nukleotidaustausch durchgeführt werden, so dass im resultierenden Protein die Aminosäure Thr an der Position 311 durch die Aminosäure Ile ausgetauscht ist.

Ausgehend von der chromosomalen DNA aus LU1479 als Template für eine PCR Reaktion wurde mit den Oligonukleotidprimern SEQ ID NO:67 und SEQ ID NO:68 lysC mit Hilfe des Pfu-Turbo PCR Systems (Stratagene USA) nach Angaben des Herstellers amplifiziert. Chromosomale DNA aus C. glutamicum ATCC 13032 wurde nach Tauch et al. (1995) Plasmid 33:168-179 oder Eikmanns et al. (1994) Microbiology 140:1817-1828 präpariert. Das amplifizierte Fragment wird an seinem 5'-Ende von einem Sall Restriktionsschnitt und an seinem 3'-Ende von einem Mlul Restriktionsschnitt flankiert. Vor der Klonierung wurde das amplifizierte Fragment durch diese beiden Restriktionsenzyme verdaut und mit GFX<sup>TM</sup>PCR, DNA and Gel Band Purification Kit (Amersham Pharmacia, Freiburg) aufgereinigt.

SEQ ID NO:67
5'-GAGAGAGAGACGCGTCCCAGTGGCTGAGACGCATC -3'

SEQ ID NO:68 5'-CTCTCTCTGTCGACGAATTCAATCTTACGGCCTG-3'

Das erhaltenen Polynukleotid wurde über die Sall und Mlul Restriktionsschnitte in pCLIK5 MCS integrativ SacB (im folgenden pCIS genannt; SEQ ID NO: 66 aus Beispiel 2) kloniert und in E.coli XL-1 blue transformiert. Eine Selektion auf Plasmid-tragende Zellen wurde durch das Ausplattieren auf Kanamycin (20µg/ml)-haltigen LB Agar (Lennox, 1955, Virology, 1:190) erreicht. Das Plasmid wurden isoliert und durch Sequenzierung die erwartete Nukleotidsequenz bestätigt. Die Präparation der Plasmid-DNA wurde nach Methoden und mit Materialien der Firma Quiagen durchgeführt. Sequenzierungsreaktionen wurden nach Sanger et al. (1977) Proceedings of the National Academy of Sciences USA 74:5463-5467 durchgeführt. Die Sequenzierreaktionen wurden mittels ABI Prism 377 (PE Applied Biosystems, Weiterstadt) aufgetrennt und ausgewertet. Das erhaltene Plasmid pCIS lysC ist als SEQ ID NO:69 aufgeführt. Die entsprechende Plasmidkarte ist in Figur 1 dargestellt.

Die Sequenz SEQ ID NO:69 umfasst die folgenden wesentlichen Teilbereiche: LOCUS pCIS\lysC 5860 bp DNA circular

FEATURES Location/Qualifiers

CDS<sup>1)</sup>

155..1420

/vntifkey="4"

/label=lysC

CDS

complement<sup>2)</sup>(3935..5356)

5

/vntifkey="4"

/label≃sacB\(Bacillus\subtilis)

promoter

complement(5357..5819)

/vntifkey="30"

/label=Promotor\sacB

10

C\_region

complement(3913..3934)

/vntifkey="2"

/label=sacB\downstreambereich

CDS

1974..2765

/vntifkey="4"

15

/label=Kan\R

CDS

complement(3032..3892)

/vntifkey="4"

/label=Ori\-EC\(pMB)

20 1) kodierende Sequenz

# Beispiel 4: Mutagenese des lysC Gens aus C. glutamicum

Die gerichtete Mutagenese des lysC Gens aus C. glutamicum (Beispiel 3) wurde mit dem QuickChange Kit (Fa. Stratagene/USA) nach Angaben des Herstellers durchgeführt. Die Mutagenese wurde im Plasmid pCIS lysC, SEQ ID NO:69 durchgeführt. Für den Austausch von thr311 nach 311ile mit Hilfe der Quickchange Methode (Stratagene) wurden folgende Oligonukleotidprimer synthetisiert



30 SEQ ID NO:70

5'-CGGCACCACCGACATCATCTTCACCTGCCCTCGTTCCG -3'

SEQ ID NO:71

5'-CGGAACGAGGCAGGTGAAGATGATGTCGGTGGTGCCG -3'

35

Der Einsatz dieser Oligonukleotidprimer in der Quickchange Reaktion führt in dem lysC Gen zu einem Austausch des Nukleotids in Position 932 (von C nach T) (vgl. SEQ ID NO:72) und im korrespondierenden Enzym zu einem Aminosäuresubstitution in Position 311 (Thr→lle) (vgl. SEQ ID NO:73). Der resultierende Aminosäureaustausch Thr311lle im lysC Gen wurde nach

<sup>2)</sup> auf Komplementärstrang



Transformation in E.coli XL1-blue und Plasmidpräparation durch Sequenzierung bestätigt. Das Plasmid erhielt die Bezeichnung pCIS lysC thr311ile und ist als SEQ ID NO:74 aufgeführt. Die entsprechende Plasmidkarte ist in Figur 2 dargestellt.

5

Die Sequenz SEQ ID NO:74 umfasst die folgenden wesentlichen Teilbereiche:

LOCUS pCIS\lysC\thr311ile 5860 bp DNA circular **FEATURES** Location/Qualifiers CDS<sup>1)</sup> 10 155..1420 /vntifkey="4" /label=lvsC complement<sup>2)</sup>(3935..5356) CDS /vntifkey="4" 15 /label=sacB\(Bacillus\subtilis) promoter complement(5357..5819) /vntifkey="30" /label=Promotor\sacB complement(3913..3934) C\_region 20 /vntifkey="2" /label=sacB\downstreambereich CDS 1974..2765 /vntifkey="4" /label=Kan\R 25 CDS complement(3032..3892) /vntifkey="4" /label=Ori\-EC\(pMB)

1) kodierende Sequenz

30 <sup>2)</sup> auf Komplementärstrang

35

40

Das Plasmid pCIS lysC thr311ile wurde in C. glutamicum LU1479 mittels Elektroporation wie bei Liebl, et al. (1989) FEMS Microbiology Letters 53:299-303 beschrieben, transformiert. Modifikationen des Protokolls sind in DE-A-10046870 beschrieben. Die chromosomale Anordnung des lysC-Lokus einzelner Transformanten wurde mit Standardmethoden durch Southemblot und Hybridisierung, wie in Sambrook et al. (1989), Molecular Cloning. A Laboratory Manual, Cold Spring Harbor, beschrieben, überprüft. Dadurch wurde sichergestellt, dass es sich bei den Transformanten um solche handelt, die das transformierte Plasmid durch homologe Rekombination am lysC-Lokus integriert haben. Nach Wachstum solcher Kolonien über Nacht in Medien, die kein Antibiotikum enthielten, wurden die Zellen auf ein Saccharose-CM-Agarmedium (10%

10

15

20

25

30

35



Saccharose) ausplattiert und bei 30°C für 24 Stunden inkubiert.

Da das im Vektor pCIS lysC thr311ile enthaltende sacB Gen Saccharose in ein toxisches Produkt umwandelt, können nur solche Kolonien anwachsen, die das sacB Gen durch einen zweiten homologen Rekombinationsschritt zwischen dem Wildtyp lysC Gen und dem mutierten Gen lysC thr311ile deletiert haben. Während der homologen Rekombination kann entweder das Wildtyp Gen oder das mutierte Gen zusammen mit dem sacB Gen deletiert werden. Wenn das sacB Gen zusammen mit dem Wildtyp Gen entfernt wird, resultiert eine mutierte Transformante.

Anwachsende Kolonien wurden gepickt, und auf eine Kanamycin-sensitiven Phänotyp hin untersucht. Klone mit deletiertem SacB Gen müssen gleichzeitg Kanamycin-sensitives Wachstumsverhalten zeigen. Solche Kan-sensitiven Klone wurde im einem Schüttelkolben auf ihre Lysin-Produktivität hin untersucht (siehe Beispiel 6). Zum Vergleich wurde der nichtbehandelte Stamm LU1479 angezogen. Klone mit einer gegenüber der Kontrolle erhöhten Lysin-Produktion wurden selektiert, chromosomale DNA wurde gewonnen und der entsprechende Bereich des lysC Gens wurde durch eine PCR-Reaktion amplifiziert und sequenziert. Ein solcher Klon mit der Eigenschaft erhöhter Lysin-Synthese und nachgewiesener Mutation in lysC an der Stelle 932 wurde mit LU1479 lysC 311ile bezeichnet).

# Beispiel 5: Herstellung Ethionin-resistenter C. glutamicum Stämme

Im zweiten Schritt der Stammkonstruktion wurde der erhaltene Stamm LU1479 lysC 311ile (Beispiel 4) behandelt, um eine Ethionin-Resistenz (Kase, H. Nakayama K.Agr. Biol. Chem. 39 153-106 1975 L-methionine production by methionine analog-resistant mutants of Corynebacterium glutamicum) zu induzieren: Eine Übernachtkultur in BHI-Medium (Difco) wurde in Citratpuffer (50mM pH 5,5) gewaschen und bei 30°C für 20 min mit N-Methyl-nitrosoguanidin (10mg/ml in 50mM Citrat pH5,5) behandelt. Nach der Behandlung mit dem chemischen Mutagen N-Methyl-nitrosoguanidin wurden die Zellen gewaschen (Citratpuffer 50mM pH 5,5) und auf ein Medium plattiert, das aus folgenden Komponenten, berechnet auf 500ml, zusammengesetzt war: 10g (NH<sub>4</sub>)<sub>2</sub>SO<sub>4</sub>, 0.5g KH<sub>2</sub>PO<sub>4</sub>, 0.5g K<sub>2</sub>HPO<sub>4</sub>, 0.125g MgSO<sub>4</sub>-7H<sub>2</sub>O, 21g MOPS, 50mg CaCl<sub>2</sub>, 15mg Proteokatechuat, 0,5mg Biotin, 1mg Thiamin, 5g/l D,L-Ethionin (Sigma Chemicals Deutschland), pH 7,0. Außerdem enthielt das Medium 0.5ml einer Spurensalzlösung aus: 10g/l FeSO<sub>4</sub>-7H<sub>2</sub>O, 1g/l MnSO<sub>4</sub>\*H<sub>2</sub>O, 0.1g/l ZnSO<sub>4</sub>\*7H<sub>2</sub>O, 0.02g/l CuSO<sub>4</sub>, 0.002g/l NiCl<sub>2</sub>\*6H<sub>2</sub>O, Alle Salze wurden in 0,1M HCl gelöst. Das fertig zusammengestellte Medium wurde sterilfiltriert und nach Zugabe von 40ml steriler 50% Glucoselösung, mit flüssigem sterilem Agar in einer Endkonzentration von 1,5% Agar versetzt und in Kulturschalen ausgegossen.

Auf Platten mit dem beschriebenen Medium wurden mutagenisierte Zellen aufgebracht und 3-7







Tage bei 30°C inkubiert. Erhaltene Klone wurden isoliert, mindestens einmal auf dem Selektionsmedium vereinzelt und dann auf ihre Methionin-Produktivität in einem Schüttelkolben in Medium II untersucht (siehe Beispiel 6

5 Beispiel 6: Herstellung von Methionin mit dem Stamm LU1479 lysC 311ile ET-16.

Die in Beispiel 5 hergestellten Stämme wurden auf einer Agar-Platte mit CM-Medium für 2 Tag bei 30°C angezogen.

### CM-Agar:

10 10,0 g/l D-Glucose, 2,5 g/l NaCl, 2,0 g/l Hamstoff, 10,0 g/l Bacto Pepton (Difco), 5,0 g/l Yeast Extract (Difco), 5,0 g/l Beef Extract (Difco), 22,0 g/l Agar (Difco), autoklaviert (20 min., 121°C)

Anschließend wurden die Zellen von der Platte abgekratzt und in Saline resuspendiert. Für die Hauptkultur wurden 10 ml Medium II und 0,5 g autoklaviertes CaCO<sub>3</sub> (Riedel de Haen) in einem 100 ml Erlenmeyerkolben mit der Zellsuspension bis zu einer OD600nm von 1,5 beimpft und für 72h auf einem Orbitalschüttler mit 200 Upm bei 30°C inkubiert.

#### Medium II:

20 40g/l

Saccharose

60g/l

Melasse (auf 100% Zuckergehalt berechnet)

10g/l

(NH<sub>4</sub>)<sub>2</sub>SO<sub>4</sub>

0.4g/l

MgSO<sub>4</sub>\*7H<sub>2</sub>O

0.6g/l

KH<sub>2</sub>PO<sub>4</sub>

25 0.3mg/l

Thiamin\*HCl

1mg/l

Biotin (aus einer 1 mg/ml steril filtrierten Stammlösung die mit NH₄OH auf pH

8,0 eingestellt wurde)

2mg/l

FeSO<sub>4</sub>

2mg/l

MnSO<sub>4</sub>

mit NH<sub>4</sub>OH auf pH 7,8 eingestellt, autoklaviert (121°C, 20 min). Zusätzlich wird Vitamin B12 (Hydroxycobalamin Sigma Chemicals) aus einer Stammlösung (200 μg/ml, steril filtriert) bis zu einer Endkonzentration von 100 μg/l zugegeben

Gebildetes Methionin, sowie andere Aminosäuren in der Kulturbrühe wurde mit Hilfe der Aminosäuresäure-Bestimmungsmethode von Agilent auf einer Agilent 1100 Series LC System HPLC. Eine Derivatisierung vor der Säulentrennung mit Ortho-Phthalaldehyd erlaubte die Quantifizierung der gebildeten Aminosäuren. Die Auftrennung des Aminosäuregemisch fand auf einer



Hypersil AA-Säule (Agilent) statt.

Solche Klone wurden isoliert, deren Methionin-Produktivität mindestens doppelt so hoch war, wie die des Ausgangsstamm LU1479 lysC 311ile. Ein solcher Klon wurde für die weiteren Versuche eingesetzt und bekam die Bezeichnung LU1479 lysC 311ile ET-16.

Beispiel 7: Klonierung von metF aus Corynebacterium diphtheriae und Klonierung in das Plasmid pC metF\_Cd

10 Chromosomale DNA von Corynebacterium diphtheriae wurde von der American Type Strain Culture Collection (ATCC, Atlanta-USA) mit der Bestellnummer 700971D aus dem Stamm ATCC 700971 bezogen.

Mit den Oligonukleotidprimer SEQ ID NO:75 und SEQ ID NO:76, der chromosomalen DNA aus C. diphtheriae als Template und Pfu Turbo Polymerase (Fa. Stratagene) wurde mit Hilfe der Polymerase-Kettenreaktion (PCR) nach Standardmethoden wie Innis et al. (1990) PCR Protocols. A Guide to Methods and Applications, Academic Press ein DNA Fragment von ca. 1,2 kb amplifiziert, welches das metF Gen inklusive eines nichtkodierenden 5'-Bereiches (Promotorregion) enthält. Das amplifizierte Fragment ist an seinem 5'-Ende von einer Xhol-Restriktionsschnittstelle und am 3'-Ende von einer Xbal- Restriktionsschnittstelle flankiert, welche über die Oligonukleotidprimer eingeführt wurden.

SEQ ID NO:75

5'-GAGACTCGAGGTAGACTTTAAACCCATATTAG-3'

25 und

5

SEQ ID NO:76

5'-GAAGTCTAGATTAGCGAATAGCGTCGTGG-3'

Das erhaltene DNA Fragment wurde mit dem GFX<sup>TM</sup>PCR, DNA and Gel Band Purification Kit (Amersham Pharmacia, Freiburg) nach Angaben des Herstellers gereinigt. Im Anschluß daran wurde es mit den Restriktionsenzymen Xhol und Xbal (Roche Diagnostics, Mannheim) gespalten und gelelektrophoretisch aufgetrennt. Anschließend wurde das ca. 1,2 kb große DNA Fragment mit GFX<sup>TM</sup>PCR, DNA and Gel Band Purification Kit (Amersham Pharmacia, Freiburg) aus der Agarose aufgereinigt.

35

30

Der Vektor pClik5MCS SEQ ID NO: 65, im folgenden pC genannt, wurde mit den Restriktionsenzymen Xhol und Xbal (Roche Diagnostics, Mannheim) geschnitten und ein ca. 5 kb großes Fragment nach elektrophoretischer Auftrennung mit GFX™PCR, DNA and Gel Band Purification







#### Kit isoliert.

5

30

35

40

Das Vektorfragment wurde zusammen mit dem PCR-Fragment mit Hilfe des Rapid DNA Ligation Kit (Roche Diagnostics, Mannheim) nach Angaben des Herstellers ligiert und der Ligationsansatz nach Standardmethoden wie in Sambrook et al. (Molecular Cloning. A Laboratory Manual, Cold Spring Harbor, beschrieben(1989)), in kompetente E.coli XL-1Blue (Stratagene, La Jolla, USA) transformiert. Eine Selektion auf Plasmid tragende Zellen wurde durch das Ausplattieren auf Kanamycin (20µg/ml) haltigen LB Agar (Lennox, 1955, Virology, 1:190) erreicht.

- Die Präparation der Plasmid DNA wurde nach Methoden und mit Materialien der Fa. Quiagen durchgeführt. Sequenzierungsreaktionen wurden nach Sanger et al. (1977) Proceedings of the National Academy of Sciences USA 74:5463-5467 durchgeführt. Die Sequenzierreaktionen wurden mittels ABI Prism 377 (PE Applied Biosystems, Weiterstadt) aufgetrennt und ausgewertet.
- Das entstandene Plasmid pC metF\_Cd (Corynebacterium diphtheriae) ist als SEQ ID NO:77 aufgeführt. Die entsprechende Plasmidkarte ist in Figur 3 dargestellt.

FEATURE Location/Qualifiers 20 136..1158 CDS =metF\_Coryne\diphtheriae 1508..2299 CDS =Kan\R 4580..5701 25 CDS =Rep\Protein 3572..4246 CDS =ORF\1 complement(2566..3426) CDS

=Ori\-EC\(pMB)

pC metF\_Cd 6142 bp DNA circular

Beispiel 8:Transformation des Stammes LU1479 lysC 311ile ET-16 mit dem Plasmid pC metF\_Cd

Der Stamm LU1479 lysC 311ile ET-16 wurde mit dem Plasmid pC metF\_Cd nach der beschriebenen Methode (Liebl, et al. (1989) FEMS Microbiology Letters 53:299-303) transformiert. Die Transformationsmischung wurde auf CM-Platten plattiert, die zusätzlich 20mg/l Kanamycin enthielten, um eine Selektion auf Plasmid-haltige Zellen zu erreichen. Erhaltene Kanresistente Klone wurden gepickt und vereinzelt. Die Methionin-Produktivität der Klone wurde in



einem Schüttelkolbenversuch (s. Beispiel 6) untersucht. Der Stamm LU1479 lysC 311ile ET-16 pC metF\_Cd produzierte im Vergleich zu LU1479 lysC 311ile ET-16 signifikant mehr Methionin.

# <u>Patentansprüche</u>

10

- Verfahren zur fermentativen Herstellung wenigstens einer schwefelhaltigen
   Feinchemikalie, welches folgende Schritte umfasst:
  - a) Fermentation einer die gewünschte schwefelhaltige Feinchemikalie produzierenden coryneformen Bakterienkultur, wobei in den coryneformen Bakterien zumindest eine heterologe Nukleotidsequenz exprimiert wird, welche für ein Protein mit Methylentetrahydrofolat Reduktase (metF)—Aktivität kodiert;
  - b) Anreicherung der schwefelhaltigen Feinchemikalie im Medium oder in den Zellen der Bakterien, und
  - c) Isolieren der schwefelhaltigen Feinchemikalie.
- 15 2. Verfahren nach Anspruch 1, wobei die schwefelhaltige Feinchemikalie L-Methionin umfasst.
- Verfahren nach einem der vorhergehenden Ansprüche, wobei sich die heterologe metF-kodierende Nukleotidsequenz zur metF-kodierenden Sequenz aus Corynebacterium glutamicum ATCC 13032 eine Sequenzhomologie vom weniger als 100% aufweist.
  - Verfahren nach Anspruch 3, wobei die metF-kodierende Sequenz aus einem der folgenden Organismen abgeleitet ist:

Organimsus	Stammsammlung
Corynebacterium diphteriae	ATCC 14779
Streptomyces lividans	ATCC 19844
Streptomyces coelicolor	ATCC 10147
Aquifex aeolicus	DSM 6858
Burkholderia cepacia	ATCC 25416
Nitrosomonas europaea	ATCC 19718
Pseudomonas aeruginosa	ATCC 17933 .
Xylella fastidiosa	ATCC 35881
Pseodomonas fluorescens	ATCC 13525
Schizosaccharomyces pombe	ATCC 24969
Saccharomyces cerevisiae	ATCC 10751
Erwinia carotovora	ATCC 15713
Klebsiella pneumoniae	ATCC 700721
Salmonella typhi	ATCC 12839
Salmonella typhimurium	ATCC 15277
Escherichia coli K12	ATCC55151

10

20

Vibrio cholerae	ATCC 39315
Haemophilus influenzae	ATCC 51907
Caulobacter crescentus	ATCC 19089
Actinobacillus	ATCC 33384
actinomycetemcomitans	
Neisseria meningitis	ATCC 6253
Rhodobacter capsulatus	ATCC 11166
Campylobacter jejuni	ATCC 33560
Lactococcus lactis	ATCC 7962
Prochlorococcus marinus	PCC7118
Bacillus stearothermophilus	ATCC 12980

- 5. Verfahren nach einem der vorhergehenden Ansprüche, wobei die metF-kodierende Sequenz eine kodierende Sequenz gemäß SEQ ID NO:1, 3, 5, 7, 9, 11, 13, 15, 17, 19, 21, 23, 25, 27, 29, 31, 33, 35, 37, 39, 41, 43, 45, 47, 49, 51 und 53 oder eine dazu homologe Nukleotidsequenz, welche für ein Protein mit metF-Aktivität kodiert, umfasst.
- 6. Verfahren nach einem der vorhergehenden Ansprüche, wobei die metF-kodierende Sequenz für ein Protein mit metF-Aktivität kodiert, wobei das Protein eine Aminosäuresequenz gemäß SEQ ID NO:2, 4, 6, 8, 10, 12, 14, 16, 18, 20, 22, 24, 26, 28, 30, 32, 34, 36, 38, 40, 42, 44, 46, 48, 50, 52 und 54 oder eine dazu homologe Aminosäuresequenz, welche für ein Protein mit metF-Aktivität steht, umfasst.
- Verfahren nach einem der vorhergehenden Ansprüche, wobei die kodierende metFSequenz eine in coryneformen Bakterien replizierbare oder eine stabil in das
   Chromosom intregrierte DNA oder eine RNA ist.
  - 8. Verfahren gemäß Anspruch 7, wobei man
    - einen mit einem Plasmidvektor transformierten Bakterienstamm einsetzt der wenigstens eine Kopie der kodierenden metF-Sequenz unter der Kontrolle regulativer Sequenzen trägt, oder
    - b) einen Stamm einsetzt, in dem die kodierende metF-Sequenz in das Chromosom des Bakteriums integriert wurde
- Verfahren nach einem der vorhergehenden Ansprüche, wobei die kodierende metF-Sequenz überexprimiert wird.

10

20

25

30

- 10. Verfahren gemäß einem der vorhergehenden Ansprüche, wobei man Bakterien fermentiert, in denen zusätzlich wenigstens ein weiteres Gen des Biosyntheseweges der gewünschten schwefelhaltigen Feinchemikalie verstärkt ist oder derart mutiert ist, dass es durch Stoffwechselmetabolite nicht in seiner Aktivität beeinflusst wird.
- 11. Verfahren gemäß einem der vorhergehenden Ansprüche, wobei man Bakterien fermentiert, in denen wenigstens ein Stoffwechselweg zumindest teilweise ausgeschaltetist, der die Bildung der gewünschten schwefelhaltigen Feinchemikalie verringert.
- 12. Verfahren gemäß einem der vorhergehenden Ansprüche, wobei man coryneforme Bakterien fermentiert, in denen gleichzeitig wenigstens eines der Gene, ausgewählt unter
- a) dem für eine Aspartatkinase kodierenden Gen lysC,
  - b) dem für die Glycerinaldehyd-3-Phosphat Dehydrogenase kodierenden Gen gap,
  - c) dem für die 3-Phosphoglycerat Kinase kodierenden Gen pgk,
  - d) dem für die Pyruvat Carboxylase kodierenden Gen pyc,
  - e) dem für die Triosephosphat Isomerase kodierenden Gen tpi,
  - f) dem für die Homoserin O-Acetyltransferase kodierenden Gen metA,
  - g) dem für die Cystahionin-gamma-Synthase kodierenden Gen metB,
  - h) dem für die Cystahionin-gamma-Lyase kodierenden Gen metC,
  - i) dem für die Serin-Hydroxymethyltransferase kodierenden Gen glyA,
  - j) dem für die O-Acetylhomoserin-Sulfhydrylase kodierenden Gen metY,
  - k) dem für für die Vitamin B12 abhängige Methionin-Synthase kodierende Gen metH,
  - l) dem für die Phosphoserin-Aminotransferase kodierenden Gen serC,
  - m) dem für die Phosphoserin-Phosphatase kodierenden Gen serB,
  - n) dem für die Serine Acetyl-Transferase kodierenden Gen cysE, und
  - o) dem für eine Homoserin-Dehydrogenase kodierenden Gen hom,

überexprimiert oder so mutiert ist, dass die korrespondierenden Proteine, verglichen mit nicht mutierten Proteinen, in geringerem Maße oder nicht durch Stoffwechselmetabolite in ihrer Aktivität beeinflusst werden.

16.

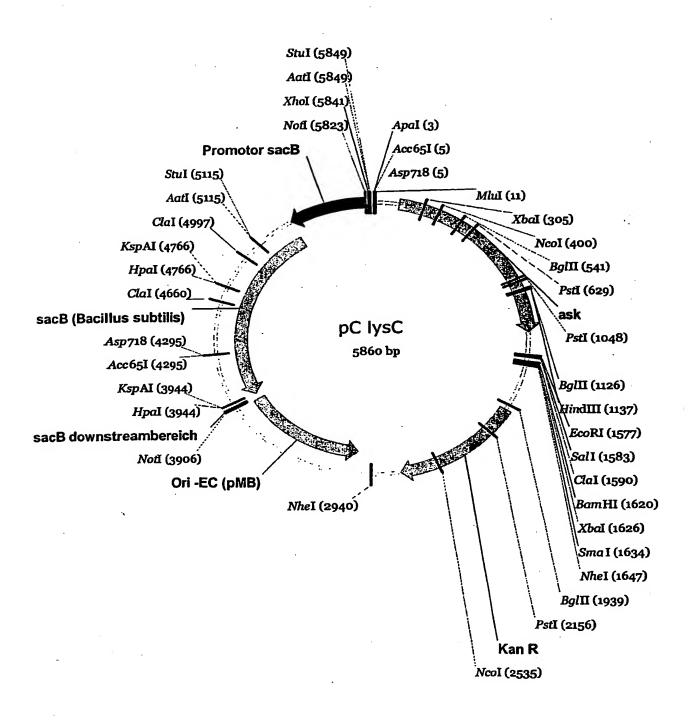
Verfahren gemäß einem der vorhergehenden Ansprüche, wobei man coryneformen 13. Bakterien fermentiert, in denen gleichzeitig wenigstens eines der Gene, ausgewählt unter dem für die Homoserine-Kinase kodierenden Gen thrB, a) dem für die Threonin Dehydratase kodierenden Gen ilvA, b) 5 c) dem für die Threonin Synthase kodierenden Gen thrC dem für die Meso-Diaminopimelat D-Dehydrogenase kodierenden Gen ddh d) dem für die Phosphoenolpyruvat-Carboxykinase kodierenden Gen pck. e) dem für die Glucose-6-Phosphat-6-Isomerase kodierenden Gen pgi, f) dem für die Pyruvat-Oxidase kodierenden Gen poxB, g) dem für die Dihydrodipicolinat Synthase kodiernden Gen dapA, 10 h) dem für die Dihydrodipicolinat Reduktase kodiernden Gen dapB; oder i) dem für die Diaminopicolinat Decarboxylase kodiemden Gen j) durch Veränderung der Expressionsrate oder durch Einführung einer gezielten Mutation 15 abschwächt ist. Verfahren gemäß einem oder mehreren der vorhergehenden Ansprüche, wobei man 14. Mikroorganismen der Art Corynebacterium glutamicum einsetzt. 20 15. Verfahren zur Herstellung eines L-Methionin haltigen Tierfuttermittel-Additivs aus Fermentationsbrühen, welches folgende Schritte umfasst a) Kultivierung Fermentation und eines L-Methionin produzierenden Mikroorganismus in einem Fermentationsmedium; Entfernung von Wasser aus der L-Methionin haltigen Fermentationsbrühe; b) 25 Entfernung der während der Fermentation gebildeten Biomasse in einer Menge C) von 0 bis 100 Gew.-%; und Trocknung der gemäß b) und/oder c) erhaltenen Fermentationsbrühe, um das d) Tierfuttermittel-Additiv in der gewünschten Pulver- oder Granulatform zu erhalten.

Verfahren gemäß Anspruch 15, wobei man Mikroorganismen gemäß der Definition in

einem der Ansprüche 1 bis 14 einsetzt.

1/3

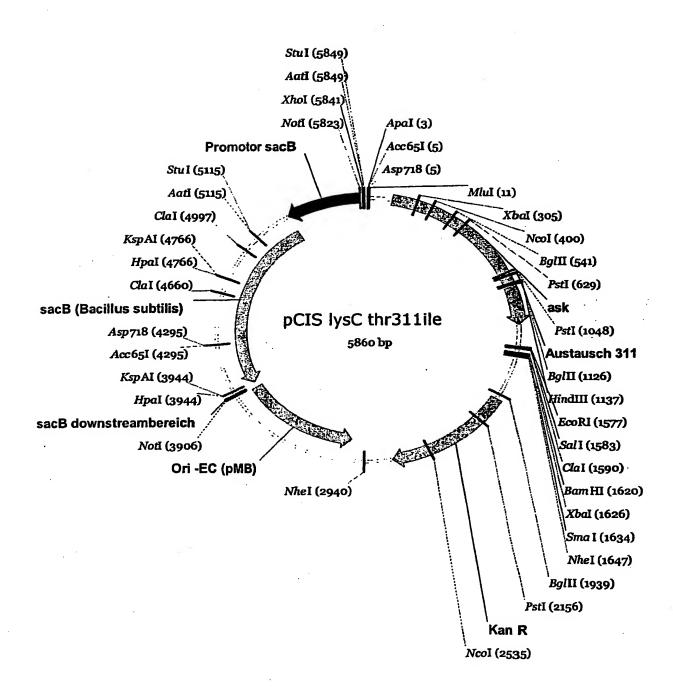
Fig. 1



THIS PAGE BLANK (USPTO)

2/3

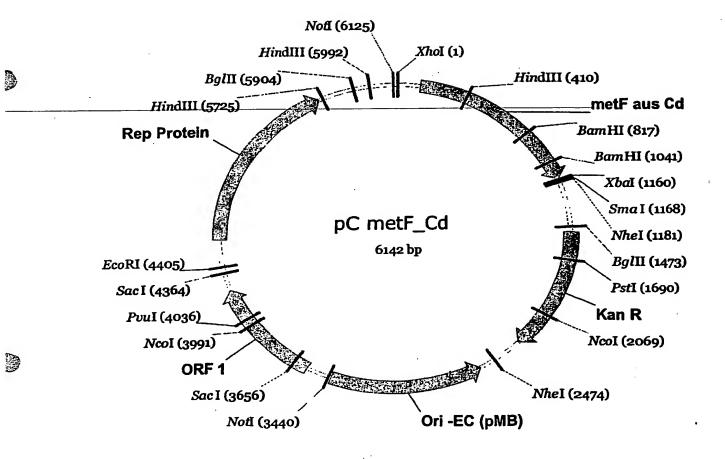
Fig. 2



THIS PAGE BLANK (USPTO)

3/3

Fig. 3



THIS PAGE BLANK (USPTO)

## SEQUENZPROTOKOLL

:110> BASF Aktiengesellschaft	
:120> MetF	
<130> M/43126 140	-
<141>	
<160> 66	
<210> 1 <211> 984 <212> DNA <213> corynebacterium diphteriae	
<220> <221> CDS <222> (1)(981) <223> RDI01260	
<pre>&lt;400&gt; 1 atg tct gca caa ccg cta cct gct gcg tat cag cgc aca atc acc gat 48 Met Ser Ala Gln Pro Leu Pro Ala Ala Tyr Gln Arg Thr Ile Thr Asp</pre>	<b>3</b>
gtc att tcc atg cca aca ccg ggc cag gtt ccg ttt tct gta gag ttt 96 Val Ile Ser Met Pro Thr Pro Gly Gln Val Pro Phe Ser Val Glu Phe 20 25 30	5
atg ccg cca cga gat gag gca gca gaa gag cga ctc tgg aaa gcc gcc 14 Met Pro Pro Arg Asp Glu Ala Ala Glu Glu Arg Leu Trp Lys Ala Ala 35 40 45	44
gaa gca ttt cac gac tta gga gcc tct ttt gtc tcc gtt act tat ggt 19 Glu Ala Phe His Asp Leu Gly Ala Ser Phe Val Ser Val Thr Tyr Gly 50 55 60	92
gca ggc gga tct agc cgc gag cgc aca atg cgt gtc gcg cac aag ctt 24 Ala Gly Gly Ser Ser Arg Glu Arg Thr Met Arg Val Ala His Lys Leu 65 70 75 80	40
tot ogt cat ong ttg acc ang ott gtt cat ott ang ott gtg gaa cac 28 Ser Arg His Pro Leu Thr Thr Leu Val His Leu Thr Leu Val Glu His 85 90 95	88
acc caa gaa gaa tta gaa gaa att ctg tgc act tat gcg tcc cac ggg Thr Gln Glu Leu Glu Glu Ile Leu Cys Thr Tyr Ala Ser His Gly 100 105 110	36
ttg tct aac tta ctt gcc ttg cga ggc gat ccc cct ggc act gac ccg 3 Leu Ser Asn Leu Leu Ala Leu Arg Gly Asp Pro Pro Gly Thr Asp Pro 115 120 125	84
atg gct ccg tgg gtc cct acc gca ggc ggc cta gat tat gcc aaa gat 4 Met. Ala Pro Trp Val Pro Thr Ala Gly Gly Leu Asp Tyr Ala Lys Asp 130 135 140	32
ttg atc gac ctc gtg cgc aag act gag cag acc tcg cac ttt cag gta 4	80

143					15	·U				159	5				Val 160	
Cly	110	VT.	. 56	16	5	O GI	u Gi	у на:	170	r Arg	g Ala	Pro	Ser	175		528
AIG	Asp	1111	18	0	e In	r Le	n GII	1 Lys 185	s Leu S	ı Arç	, Ala	Gly	Ala 190	Glu	ttt Phe	576
261	116	195	GII	ı met	- PH	e Pne	200	) Val	. Asp	His	Tyr	Leu 205	Arg	Leu	cga Arg	624
дад	210	neu	Val	. шуг	, ATE	215		GLu	His	Gly	Ser 220	Lys	Pro	Ile	Ile	672
cca Pro 225	O1,	neu	MEC	PIO	230	Thr	Ser	Leu	Arg	Ser 235	Val	Arg	Arg	Gln	Met 240	720
gaa Glu I	ueu .	A14	GIY	245	Int	Leu	Pro	гλε	Ala 250	Leu	Glu	Lys	Arg	Leu 255	Leu	768
gac g	ara A	AIA	260	GIY	Asp	GIU	GIU	A1a 265	His	Arg	Gly	qaA	Ile 270	Arg	Lys	816
gta g Val G	2 2	275	GIU	vai	Thr	Thr	280	Met	Ala	Gln	Arg	Leu 285	Ile	Ser	Glu	864
	90	FIG A	wsb	116	uis	295	Met	Thr	Met	Asn	Тут 300	Val	Arg	Ala	Thr	912
caa g Gln G 305	14 /	α	шец	nis .	310	neu	GIA 1	atg Met .	Ala	ccc Pro 315	gcg Ala	tgg Trp	gga Gly	Thr	cag Gln 320	960
caa g Gln G	gc c	ac g is A	Asp A	gct a Ala : 325	att Ile 1	cgc Arg	taa									984

<210> 2

<211> 327

<212> PRT

<213> corynebacterium diphteriae

<400> 2

Met Ser Ala Gln Pro Leu Pro Ala Ala Tyr Gln Arg Thr Ile Thr Asp

1 5 10 15

Val Ile Ser Met Pro Thr Pro Gly Gln Val Pro Phe Ser Val Glu Phe
20 25 30

Met Pro Pro Arg Asp Glu Ala Ala Glu Glu Arg Leu Trp Lys Ala Ala

35 40 45

Glu Ala Phe His Asp Leu Gly Ala Ser Phe Val Ser Val Thr Tyr Gly
50 55 60

Ala Gly Gly Ser Ser Arg Glu Arg Thr Met Arg Val Ala His Lys Leu
65 70 75 80

Ser Arg His Pro Leu Thr Thr Leu Val His Leu Thr Leu Val Glu His 85 90 95

Thr Gln Glu Glu Leu Glu Glu Ile Leu Cys Thr Tyr Ala Ser His Gly

Leu Ser Asn Leu Leu Ala Leu Arg Gly Asp Pro Pro Gly Thr Asp Pro

Met Ala Pro Trp Val Pro Thr Ala Gly Gly Leu Asp Tyr Ala Lys Asp

Leu Ile Asp Leu Val Arg Lys Thr Glu Gln Thr Ser His Phe Gln Val 145 150 155 160

Gly Ile Ala Ser Phe Pro Glu Gly His Tyr Arg Ala Pro Ser Ile Glu 165 170 175

Ala Asp Thr Gln Phe Thr Leu Glu Lys Leu Arg Ala Gly Ala Glu Phe 180 185 190

Ser Ile Thr Gln Met Phe Phe Asp Val Asp His Tyr Leu Arg Leu Arg

Asp Arg Leu Val Lys Ala Asp Pro Glu His Gly Ser Lys Pro Ile Ile

Pro Gly Leu Met Pro Ile Thr Ser Leu Arg Ser Val Arg Arg Gln Met 225 230 235 240

Glu Leu Ala Gly Ala Thr Leu Pro Lys Ala Leu Glu Lys Arg Leu Leu 245 250 255

Asp Ala Ala Arg Gly Asp Glu Glu Ala His Arg Gly Asp Ile Arg Lys 260 265 270

Val Gly Ile Glu Val Thr Thr Glu Met Ala Gln Arg Leu Ile Ser Glu 275 280 285

Gly Ile Pro Asp Ile His Phe Met Thr Met Asn Tyr Val Arg Ala Thr 290 295 300

Gln Glu Val Leu His Asn Leu Gly Met Ala Pro Ala Trp Gly Thr Gln 305 310 315 320

Gln Gly His Asp Ala Ile Arg 325

<210> 3

<211> 924

<212> DNA

<213> Streptomyces lividans

<220>
<221> CDS
<222> (1)..(921)
<223> RSV00084

<223> RSV00084 <400>3atg gcc ctc gga acc gca agc acg agg acg gat cgc gcc cgc acg gtg Met Ala Leu Gly Thr Ala Ser Thr Arg Thr Asp Arg Ala Arg Thr Val cgt gac atc ctc gcc acc ggc aag acg acg tac tcg ttc gag ttc tcg 96 Arg Asp Ile Leu Ala Thr Gly Lys Thr Thr Tyr Ser Phe Glu Phe Ser gcg ccg aag acg ccc aag ggc gag aag aac ctc tgg agc gcg ctg cgg 144 Ala Pro Lys Thr Pro Lys Gly Glu Lys Asn Leu Trp Ser Ala Leu Arg egg gte gag gee gtg gee eeg gae tte gte tee gtg ace tae gge gee 192 Arg Val Glu Ala Val Ala Pro Asp Phe Val Ser Val Thr Tyr Gly Ala gge gge tee acg ege gee gge acg gte ege gag ace eag eag ate gte 240 Gly Gly Ser Thr Arg Ala Gly Thr Val Arg Glu Thr Gln Gln Ile Val 70 gcc gac acc acg ctg acc ccg gtg gcc cac ctc acc gcc gtc gac cac 288 Ala Asp Thr Thr Leu Thr Pro Val Ala His Leu Thr Ala Val Asp His tcc gtc gcc gag ctg cgc aac atc atc ggc cag tac gcc gac gcc ggg 336 Ser Val Ala Glu Leu Arg Asn Ile Ile Gly Gln Tyr Ala Asp Ala Gly atc cgc aac atg ctg gcc gtg cgc ggc gac ccg ccc ggc gac ccg aac 384

atc cgc aac atg ctg gcc gtg cgc ggc gac ccg ccc ggc gac ccg aac 384

Ile Arg Asn Met Leu Ala Val Arg Gly Asp Pro Pro Gly Asp Pro Asn
115 120 125

gcc gac tgg atc gcg cac ccc gag ggc ctg acc tac gcg gcc gaa ctg
Ala Asp Trp Ile Ala His Pro Glu Gly Leu Thr Tyr Ala Ala Glu Leu
130 135 140

gtc agg ctc atc aag gag tcg gga gac ttc tgc gtc ggc gtc gcc gcc 480 Val Arg Leu Ile Lys Glu Ser Gly Asp Phe Cys Val Gly Val Ala Ala 150 155 160

ttc ccc gag atg cac ccg cgc tcc gcc gac tgg gac acg gac gtc acg
Phe Pro Glu Met His Pro Arg Ser Ala Asp Trp Asp Thr Asp Val Thr
165 170 175

aac ttc gtc gac aag tgc cgg gcc ggc gcc gac tac gcc atc acc cag
Asn Phe Val Asp Lys Cys Arg Ala Gly Ala Asp Tyr Ala Ile Thr Gln
180
185

atg ttc ttc cag ccc gac tcc tac ctc cgg ctg cgc gac cgg gtc gcc 624
Met Phe Phe Gln Pro Asp Ser Tyr Leu Arg Leu Arg Asp Arg Val Ala
195 200 205

geg gee gge tge geg ace eeg gte att eee gag gte atg eeg gtg ace 672 Ala Ala Gly Cys Ala Thr Pro Val Ile Pro Glu Val Met Pro Val Thr

220 215 210 agt gtg aag atg ctg gag agg ttg ccg aag ctc agc aac gcc tcg ttc 720 Ser Val Lys Met Leu Glu Arg Leu Pro Lys Leu Ser Asn Ala Ser Phe 230 ccg gcg gag ctg aaa gag cgg atc ctc aca gcc aag gac gat ccg gcg 768 Pro Ala Glu Leu Lys Glu Arg Ile Leu Thr Ala Lys Asp Asp Pro Ala get gta ege teg ate gge ate gag tte gee acg gag tte tge geg egg 816 Ala Val Arg Ser Ile Gly Ile Glu Phe Ala Thr Glu Phe Cys Ala Arg ctg ctg gcc gag gga gtg cca gga ctg cac ttc atc acg ctc aac aac 864 Leu Leu Ala Glu Gly Val Pro Gly Leu His Phe Ile Thr Leu Asn Asn 280 tee aeg geg aeg etg gaa ate tae gag aac etg gge etg eac eac eca Ser Thr Ala Thr Leu Glu Ile Tyr Glu Asn Leu Gly Leu His His Pro 300 295 290 924 ccg cgg gcc tag Pro Arg Ala 305 <210> 4 <211> 307 <212> PRT <213> Streptomyces lividans Met Ala Leu Gly Thr Ala Ser Thr Arg Thr Asp Arg Ala Arg Thr Val Arg Asp Ile Leu Ala Thr Gly Lys Thr Thr Tyr Ser Phe Glu Phe Ser Ala Pro Lys Thr Pro Lys Gly Glu Lys Asn Leu Trp Ser Ala Leu Arg 35 Arg Val Glu Ala Val Ala Pro Asp Phe Val Ser Val Thr Tyr Gly Ala Gly Gly Ser Thr Arg Ala Gly Thr Val Arg Glu Thr Gln Gln Ile Val Ala Asp Thr Thr Leu Thr Pro Val Ala His Leu Thr Ala Val Asp His Ser Val Ala Glu Leu Arg Asn Ile Ile Gly Gln Tyr Ala Asp Ala Gly 105 100 Ile Arg Asn Met Leu Ala Val Arg Gly Asp Pro Pro Gly Asp Pro Asn 120 Ala Asp Trp Ile Ala His Pro Glu Gly Leu Thr Tyr Ala Ala Glu Leu 135 140 130 Val Arg Leu Ile Lys Glu Ser Gly Asp Phe Cys Val Gly Val Ala Ala

6 145 150 155 160 Phe Pro Glu Met His Pro Arg Ser Ala Asp Trp Asp Thr Asp Val Thr 165 170 Asn Phe Val Asp Lys Cys Arg Ala Gly Ala Asp Tyr Ala Ile Thr Gln 185 Met Phe Phe Gln Pro Asp Ser Tyr Leu Arg Leu Arg Asp Arg Val Ala Ala Ala Gly Cys Ala Thr Pro Val Ile Pro Glu Val Met Pro Val Thr Ser Val Lys Met Leu Glu Arg Leu Pro Lys Leu Ser Asn Ala Ser Phe 235 Pro Ala Glu Leu Lys Glu Arg Ile Leu Thr Ala Lys Asp Pro Ala 250 Ala Val Arg Ser Ile Gly Ile Glu Phe Ala Thr Glu Phe Cys Ala Arg 265 Leu Leu Ala Glu Gly Val Pro Gly Leu His Phe Ile Thr Leu Asn Asn 275 280 Ser Thr Ala Thr Leu Glu Ile Tyr Glu Asn Leu Gly Leu His His Pro 295 300 Pro Arg Ala 305 <210> 5 <211> 924 <212> DNA <213> Streptomyces coelicolor <220> <221> CDS <222> (1)..(921) <223> RSX01699 <400> 5 atg gcc ctc gga acc gca agc acg agg acg gat cgc gcc cgc acg gtg 48 Met Ala Leu Gly Thr Ala Ser Thr Arg Thr Asp Arg Ala Arg Thr Val 1 cgt gac atc ctc gcc acc ggc aag acg tac tcg ttc gag ttc tcg Arg Asp Ile Leu Ala Thr Gly Lys Thr Thr Tyr Ser Phe Glu Phe Ser 20 30 gcg ccg aag acg ccc aag ggc gag agg aac ctc tgg agc gcg ctg cgg 144 Ala Pro Lys Thr Pro Lys Gly Glu Arg Asn Leu Trp Ser Ala Leu Arg 35 egg gte gag gee gtg gee eeg gae tte gte tee gtg ace tae gge gee 192 Arg Val Glu Ala Val Ala Pro Asp Phe Val Ser Val Thr Tyr Gly Ala 50

gge gge tee aeg ege gee gge aeg gte ege gag aee eag eag ate gte

Gly 65	Gly	Ser	Thr	Arg	Ala 70	Gly	Thr	Val	Arg	Glu 75	Thr	Gln	Gln	Ile	Val 80	
gcc Ala	gac Asp	acc Thr	acg Thr	ctg Leu 85	acc Thr	ccg Pro	gtg Val	gcc Ala	cac His 90	ctc Leu	acc Thr	gcc Ala	gtc Val	gac Asp 95	cac His	288
tcc Ser	gtc. Val	gcc Ala	gag Glu 100	ctg Leu	cgc Arg	aac Asn	atc Ile	atc Ile 105	ggc	cag Gln	tac Tyr	gcc Ala	gac Asp 110	gcc Ala	GJÅ 333	336
atc Ile	cgc Arg	aac Asn 115	atg Met	ctg Leu	gcc Ala	gtg Val	cgc Arg 120	ggc Gly	gac Asp	ccg Pro	ccc Pro	ggc Gly 125	gac Asp	ccg Pro	aac Asn	384
gcc Ala	gac Asp 130	tgg Trp	atc Ile	gcg Ala	cac His	ccc Pro 135	gag Glu	ggc Gly	ctg Leu	acc Thr	tac Tyr 140	gcg Ala	gcc Ala	gaa Glu	ctg Leu	432
gtc Val 145	agg Arg	ctc Leu	atc Ile	aag Lys	gag Glu 150	tcg Ser	ggc Gly	gac Asp	ttc Phe	tgc Cys 155	val	ggc Gly	gtc Val	gcg Ala	gcc Ala 160	480
ttc Phe	ccc Pro	gag Glu	atg Met	cac His 165	ccg Pro	cgc Arg	tcc Ser	gcc Ala	gac Asp 170	TIP	gac Asp	acg Thr	gac Asp	gto Val 175	acg	<b>528</b>
aac Asn	ttc Phe	gtc Val	gac Asp 180	aag Lys	tgc Cys	cgg	gcc Ala	ggc Gly 185	gcc	gac	tac Tyr	gco Ala	ato Ile 190		cag Gln	576
atg Met	ttc Phe	ttc Phe 195	Gln	ccc Pro	gac Asp	tcc Ser	tat Tyr 200	ren	Arg	Lev Lev	g cgo	g gad g Asp 205	,	g gto g Val	gcc l Ala	624
gcg Ala	gcc Ala 210	Gly	tgc Cys	gcg Ala	acc Thr	ccg Pro 215	vaı	atc	Pro	gag Glu	g gto 1 Va: 220	L 1-10.	g cc	g gte	g acc l Thr	672
agt Ser	gtg Val	aag Lys	atg Met	ctg Leu	gag Glu	agg Arg	ttg Leu	ccg Pro	aag Lys	g cto	c age	c aac r Ası	e ge n Al	c tc a Se	g ttc r Phe	<i>:</i>
225	;				230					23	5				240	1
Pro	gcg Ala	gag Glu	j ttg Lev	aaa Lys 245	GLu	cgg Arg	ato Ile	cto Lev	aca Thi	C WT	c aa a Ly	g ga	c ga p As	t cc p Pr 25	g gcg o Ala 5	768 L
gct Ala	gta Val	a cgc	tcg Ser 260	- Ile	ggc Gly	ato Ile	gag Glu	tto Phe 265	S AT	c ac a Th	g ga r Gl	g tt u Ph	c tg e Cy 27		g cgg a Arg	g 816 B
cto Lei	g ctg ı Lev	g gcc 1 Ala 275	a Glu	g gga 1 Gly	gtg Val	Pro	gga Gl <sub>3</sub> 280	Let	g ca ı Hi	c tt s Ph	c at	c ac e Th 28		c aa u As	ic aad in Asi	e 864 n
tc: Se:	acg Thi	Ala	g acc	g ctg Leu	gaa Glu	ato 11e 295	Y)	gag Glu	g aa 1 As	c ct n Le	g gg u Gl 30	.y ne	g ca nu Hi	c ca .s Hi	c cc	a 912 o
cc	g cgg	g gco	c tag	3												924

Pro Arg Ala 305

<210> 6

<211> 307

<212> PRT

<213> Streptomyces coelicolor

<400> 6

Met Ala Leu Gly Thr Ala Ser Thr Arg Thr Asp Arg Ala Arg Thr Val 1 5 10 15

Arg Asp Ile Leu Ala Thr Gly Lys Thr Thr Tyr Ser Phe Glu Phe Ser 20 25 30

Ala Pro Lys Thr Pro Lys Gly Glu Arg Asn Leu Trp Ser Ala Leu Arg 35 40 45

Arg Val Glu Ala Val Ala Pro Asp Phe Val Ser Val Thr Tyr Gly Ala 50 55 60

Gly Gly Ser Thr Arg Ala Gly Thr Val Arg Glu Thr Gln Gln Ile Val 65 70 75 80

Ala Asp Thr Thr Leu Thr Pro Val Ala His Leu Thr Ala Val Asp His
85 90 95

Ser Val Ala Glu Leu Arg Asn Ile Ile Gly Gln Tyr Ala Asp Ala Gly 100 105 110

Ile Arg Asn Met Leu Ala Val Arg Gly Asp Pro Pro Gly Asp Pro Asn 115 120 125

Ala Asp Trp Ile Ala His Pro Glu Gly Leu Thr Tyr Ala Ala Glu Leu 130 135 140

Val Arg Leu Ile Lys Glu Ser Gly Asp Phe Cys Val Gly Val Ala Ala 150 155 160

Phe Pro Glu Met His Pro Arg Ser Ala Asp Trp Asp Thr Asp Val Thr 165 170 175

Asn Phe Val Asp Lys Cys Arg Ala Gly Ala Asp Tyr Ala Ile Thr Gln 180 185 190

Met Phe Phe Gln Pro Asp Ser Tyr Leu Arg Leu Arg Asp Arg Val Ala
195 200 205

Ala Ala Gly Cys Ala Thr Pro Val Ile Pro Glu Val Met Pro Val Thr 210 215 220

Ser Val Lys Met Leu Glu Arg Leu Pro Lys Leu Ser Asn Ala Ser Phe 225 230 235 240

Pro Ala Glu Leu Lys Glu Arg Ile Leu Thr Ala Lys Asp Asp Pro Ala 245 250 255

Ala Val Arg Ser Ile Gly Ile Glu Phe Ala Thr Glu Phe Cys Ala Arg 260 265 270

Leu Leu Ala Glu Gly Val Pro Gly Leu His Phe Ile Thr Leu Asn Asn 275 280 285

Ser Thr Ala Thr Leu Glu Ile Tyr Glu Asn Leu Gly Leu His His Pro 290 295 300

Pro Arg Ala 305

<210> 7
<211> 891
<212> DNA
<213> Aquifex aeolicus
<220>
<221> CDS
<222> (1)..(888)
<223> RAA00346

<400> 7
atg aaa ata gga gat ata ctg agg aaa gga gtt ttc agt att tct ttt 48
atg aaa ata gga gat ata ctg agg aaa gga gtt ttc agt att tct ttt 48
Met Lys Ile Gly Asp Ile Leu Arg Lys Gly Val Phe Ser Ile Ser Phe
15
1

gag ttc ttt cca ccg aag act gaa gag gga gaa aga cag ctc ttt gaa 96
Glu Phe Phe Pro Pro Lys Thr Glu Glu Gly Glu Arg Gln Leu Phe Glu
20 25 30

act ata agg aaa ctt gag aaa tta aat cct act ttt gta tcc gtt act 144
Thr Ile Arg Lys Leu Glu Lys Leu Asn Pro Thr Phe Val Ser Val Thr
35 40 45

tac ggg gca ggt ggt tcg act aga gat aga act agg aat ata gta cag 192
Tyr Gly Ala Gly Gly Ser Thr Arg Asp Arg Thr Arg Asn Ile Val Gln
55 60

aaa ata cac gag gaa act aac ctc acc gtt atg gca cac ctc acc tgt 240
Lys Ile His Glu Glu Thr Asn Leu Thr Val Met Ala His Leu Thr Cys
65 70 75 80

ata gca cac acg aga gag gag ctt att gat atc ctt caa gat tac aaa 288

Ile Ala His Thr Arg Glu Glu Leu Ile Asp Ile Leu Gln Asp Tyr Lys

85 90 95

aac ata ggt ata gag aac att ctc gct ttg agg ggg gac gtt ccg agg 336 Asn Ile Gly Ile Glu Asn Ile Leu Ala Leu Arg Gly Asp Val Pro Arg

gac aaa ccg gac tgg aga ccg ccg aag ggt gcg tgc aag tat gca aaa 384 Asp Lys Pro Asp Trp Arg Pro Pro Lys Gly Ala Cys Lys Tyr Ala Lys 115 120 125

gag ctc gta gaa ctg atc agg aag gag ttc gga gac tgg ttt tct atc 432 Glu Leu Val Glu Leu Ile Arg Lys Glu Phe Gly Asp Trp Phe Ser Ile 130 135

gga gtg gct tct tat cct gaa gga cat ccg gaa tca ccg aac ctc gag 480 Gly Val Ala Ser Tyr Pro Glu Gly His Pro Glu Ser Pro Asn Leu Glu 150 150 160



10	
tgg gaa gtg aag tac ttt aag gaa aag gta gag gca ggt gca gac ttc Trp Glu Val Lys Tyr Phe Lys Glu Lys Val Glu Ala Gly Ala Asp Phe 165 170 175	528
tcg att act cag atg ttt ttc gtg aac gat tac tac tac agg ttt gtg Ser Ile Thr Gln Met Phe Phe Val Asn Asp Tyr Tyr Tyr Arg Phe Val 180 185 190	576
gaa atg tgc aaa aat gca ggg ata gat ata tct ata att ccg gga att Glu Met Cys Lys Asn Ala Gly Ile Asp Ile Ser Ile Ile Pro Gly Ile 195 200 205	624
atg cct att act aac ttc aaa cag ata aga aag ttt gct tct ctt tgc Met Pro Ile Thr Asn Phe Lys Gln Ile Arg Lys Phe Ala Ser Leu Cys 210 215 220	672
gga gcg acg att cca cag agt ctt ata gaa aag ctt gaa aaa gtg gag Gly Ala Thr Ile Pro Gln Ser Leu Ile Glu Lys Leu Glu Lys Val Glu 235 240	720
gat aaa ccg gaa gaa gta aaa aag ata ggg att gag ttt gcc ata aat Asp Lys Pro Glu Glu Val Lys Lys Ile Gly Ile Glu Phe Ala Ile Asn 245 250 255	768
cag tgt ttg gat ctc ata gaa cac gga gtt ccg ggg ctt cac ttc tac Gln Cys Leu Asp Leu Ile Glu His Gly Val Pro Gly Leu His Phe Tyr 260 265 270	816
act ctg aac aag tcc gac gca act ttg aag ata tac gag gct ata aag Thr Leu Asn Lys Ser Asp Ala Thr Leu Lys Ile Tyr Glu Ala Ile Lys 275 280 285	864
gat aaa ata ccg gcc cgt tca act taa Asp Lys Ile Pro Ala Arg Ser Thr 290 295	891
<210> 8 <211> 296 <212> PRT <213> Aquifex aeolicus	
<400> 8	
Met Lys Ile Gly Asp Ile Leu Arg Lys Gly Val Phe Ser Ile Ser Phe 1 5 10 15	
Glu Phe Phe Pro Pro Lys Thr Glu Glu Gly Glu Arg Gln Leu Phe Glu 20 25 30	

Thr Ile Arg Lys Leu Glu Lys Leu Asn Pro Thr Phe Val Ser Val Thr 45

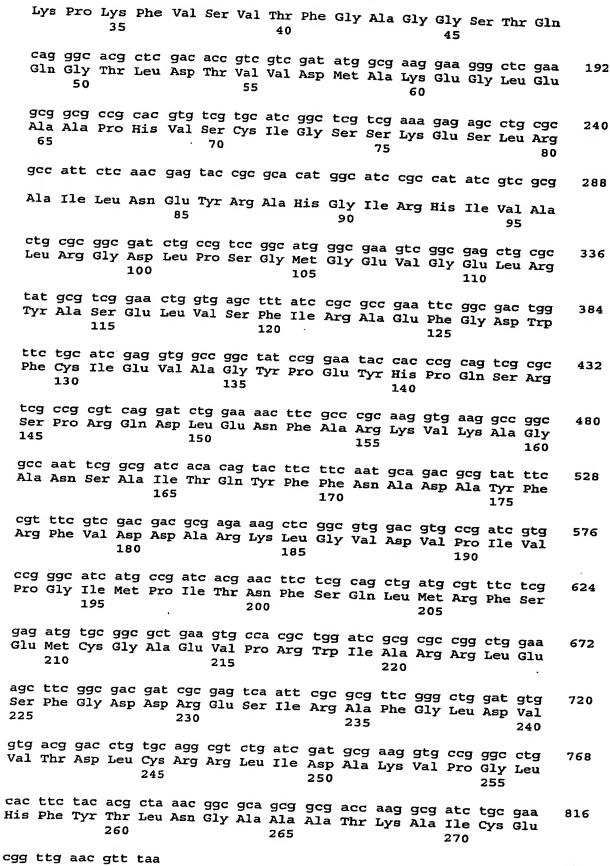
Tyr Gly Ala Gly Gly Ser Thr Arg Asp Arg Thr Arg Asn Ile Val Gln 60

Lys Ile His Glu Glu Thr Asn Leu Thr Val Met Ala His Leu Thr Cys 75

Ile Ala His Thr Arg Glu Glu Leu Ile Asp Ile Leu Gln Asp Tyr Lys

Asn Ile Gly Ile Glu Asn Ile Leu Ala Leu Arg Gly Asp Val Pro Arg Asp Lys Pro Asp Trp Arg Pro Pro Lys Gly Ala Cys Lys Tyr Ala Lys 120 Glu Leu Val Glu Leu Ile Arg Lys Glu Phe Gly Asp Trp Phe Ser Ile 135 Gly Val Ala Ser Tyr Pro Glu Gly His Pro Glu Ser Pro Asn Leu Glu Trp Glu Val Lys Tyr Phe Lys Glu Lys Val Glu Ala Gly Ala Asp Phe Ser Ile Thr Gln Met Phe Phe Val Asn Asp Tyr Tyr Tyr Arg Phe Val Glu Met Cys Lys Asn Ala Gly Ile Asp Ile Ser Ile Ile Pro Gly Ile Met Pro Ile Thr Asn Phe Lys Gln Ile Arg Lys Phe Ala Ser Leu Cys 215 210 Gly Ala Thr Ile Pro Gln Ser Leu Ile Glu Lys Leu Glu Lys Val Glu 230 Asp Lys Pro Glu Glu Val Lys Lys Ile Gly Ile Glu Phe Ala Ile Asn 250 245 Gln Cys Leu Asp Leu Ile Glu His Gly Val Pro Gly Leu His Phe Tyr Thr Leu Asn Lys Ser Asp Ala Thr Leu Lys Ile Tyr Glu Ala Ile Lys 280 275 Asp Lys Ile Pro Ala Arg Ser Thr 290 <210> 9 <211> 831 <212> DNA <213> Burkholderia cepacia <220> <221> CDS <222> (1)..(828) <223> RBU14992 atg aac ccg atc gaa ctt tca ttc gaa ttc ttc ccg ccg aaa acg cag Met Asn Pro Ile Glu Leu Ser Phe Glu Phe Phe Pro Pro Lys Thr Gln 5 1 gaa ggc gtg gac aag ctg cgc gcc acg cgc gcc cag ctc gcc acg ctc Glu Gly Val Asp Lys Leu Arg Ala Thr Arg Ala Gln Leu Ala Thr Leu

aag ccc aag ttc gtg tcc gtc acg ttc ggc gcc ggc tcg acg caa





Arg Leu Asn Val 275

<210> 10 <211> 276 <212> PRT

<213> Burkholderia cepacia

<400> 10 Met Asn Pro Ile Glu Leu Ser Phe Glu Phe Phe Pro Pro Lys Thr Gln 10 15

Glu Gly Val Asp Lys Leu Arg Ala Thr Arg Ala Gln Leu Ala Thr Leu 20 25 30

Lys Pro Lys Phe Val Ser Val Thr Phe Gly Ala Gly Gly Ser Thr Gln
35 40 45

Gln Gly Thr Leu Asp Thr Val Val Asp Met Ala Lys Glu Gly Leu Glu

Ala Ala Pro His Val Ser Cys Ile Gly Ser Ser Lys Glu Ser Leu Arg

Ala Ile Leu Asn Glu Tyr Arg Ala His Gly Ile Arg His Ile Val Ala 85 90 95

Leu Arg Gly Asp Leu Pro Ser Gly Met Gly Glu Val Gly Glu Leu Arg

Tyr Ala Ser Glu Leu Val Ser Phe Ile Arg Ala Glu Phe Gly Asp Trp

Phe Cys Ile Glu Val Ala Gly Tyr Pro Glu Tyr His Pro Gln Ser Arg 130 135 140

Ser Pro Arg Gln Asp Leu Glu Asn Phe Ala Arg Lys Val Lys Ala Gly

Ala Asn Ser Ala Ile Thr Gln Tyr Phe Phe Asn Ala Asp Ala Tyr Phe 165 170 175

Arg Phe Val Asp Asp Ala Arg Lys Leu Gly Val Asp Val Pro Ile Val 180 185 190

Pro Gly Ile Met Pro Ile Thr Asn Phe Ser Gln Leu Met Arg Phe Ser 195 200 205

Glu Met Cys Gly Ala Glu Val Pro Arg Trp Ile Ala Arg Arg Leu Glu 210 215 220

Ser Phe Gly Asp Asp Arg Glu Ser Ile Arg Ala Phe Gly Leu Asp Val 225 230 235 240

Val Thr Asp Leu Cys Arg Arg Leu Ile Asp Ala Lys Val Pro Gly Leu 245 250 255

His Phe Tyr Thr Leu Asn Gly Ala Ala Ala Thr Lys Ala Ile Cys Glu 260 265 270

144

192

240

288

336

Arg Leu Asn Val 275 <210> 11 <211> 846 <212> DNA <213> Nitrosomonas europaea <220> <221> CDS <222> (1)..(843) <223> RNE02657 <400> 11 atg caa tcc cag aaa aaa ttt acc ccc aca ttc agt ttt gaa ttt ttc Met Gln Ser Gln Lys Lys Phe Thr Pro Thr Phe Ser Phe Glu Phe Phe ccg ccg cag aca ccg gaa ggc atg gaa aag ctg cgg gca acg cgc ata Pro Pro Gln Thr Pro Glu Gly Met Glu Lys Leu Arg Ala Thr Arg Ile 25 cag ctt gct cag ttc aat ccg aag ttt ttt tcg gtg acg ttt ggt gcc Gln Leu Ala Gln Phe Asn Pro Lys Phe Phe Ser Val Thr Phe Gly Ala 40 ggc gga tcc act cgt gaa cgc acg ctc gaa acc gtg ctg gaa att cag Gly Gly Ser Thr Arg Glu Arg Thr Leu Glu Thr Val Leu Glu Ile Gln 55 gca gaa ggc tat ccg gta gcg ccc cat ctt tcc tgt atc ggc tcc acg Ala Glu Gly Tyr Pro Val Ala Pro His Leu Ser Cys Ile Gly Ser Thr cgt gac aat atc cgt tcg atc ctt gag aaa tat cac agt cac ggt atc Arg Asp Asn Ile Arg Ser Ile Leu Glu Lys Tyr His Ser His Gly Ile age ege att gtg geg eta egt ggt gat tta eee tee gge atg geg eag Ser Arg Ile Val Ala Leu Arg Gly Asp Leu Pro Ser Gly Met Ala Gln 100 105 115

Val	Asp	Ala	Tyr 180	ctg Leu	His	Pne	vaı	185	MEC	Сув	GIU	ALU	190			576
Asn	Ile	Pro 195	Ile	gtt Val	Pro	GIĀ	200	Mec	PIO	116	SEL	205	FIIC	DOI		624
ctg Leu	gca Ala 210	aga Arg	ttt Phe	tcg Ser	gat Asp	ggc Gly 215	tgt Cys	gga Gly	gca Ala	gaa Glu	att Ile 220	cca Pro	cgc Arg	tgg Trp	att Ile	672
Arg 225	Arg	Lys	Leu	gaa Glu	230	Phe	GIÀ	Asp	Asp	235	PIO	561	110	<b>U</b>	240	
Phe	Gly	Leu	Asp	gtc Val 245	Val	Thr	Ala	Leu	250	AId	Arg	Lea	Deu	255		
ggc Gly	gca Ala	ccc Pro	ggc Gly 260	ctg Leu	cat His	ttc Phe	tac Tyr	aca Thr 265	ctc Leu	aac Asn	tcc Ser	gcc Ala	gta Val 270		Pro	816
aca Thr	aaa Lys	atc Ile 275	Trp	caa Gln	cgc Arg	ctg Leu	999 Gly 280	tta Leu	tag							846
- 21	0> 1	2				-										
<21 <21	1> 2 2> P	81 RT	somo	nas (	euro)	paea										
<21 <21 <21 <40 Met	1> 2 2> P 3> N 0> 1 Glr	81 RT (itro .2 . Ser	Gln	Lys 5	Lys	Phe			10					_		
<21 <21 <21 <40 Met	1> 2 2> P 3> N 0> 1 Glr	81 RT (itro .2 . Ser	Gln	Lys 5	Lys	Phe			Lys					r Ar		
<21 <21 <21 <40 Met	1> 2 2> F 3> N 0> 1 Glr	81 RT Sitro 2 Ser	Gln Thr 20	Lys 5	Lys Glu	Phe	Met	Glu 25	Lys	Leu	Arg	, Ala	Thi 30	r Ar O	g Il	e
<21 <21 <21 <40 Met 1 Pro	1> 2 2> P 3> N 0> 1 Glr	81 RT Ser Ser A Ser A Ala 35	Gln Thr 20	Lys 5	Lys Glu Asn	Phe Gly Pro	Met Lys 40	Glu 25 Phe	Lys Phe	Leu	Arg	Thi 49	Thi 30 Pho	r Ar O	g Il y Al	e a
<21 <21 <40 Met 1 Pro	1> 2 2> P 3> N 0> 1 Gln D Pro	81 FRT Sitro 2 Ser Gln 1 Ala 35 7 Ser	Gln 20 Gln Thr	Lys 5 Pro	Lys Glu Asn	Phe Gly Pro Arg 55	Met Lys 40 Thr	Glu 25 Phe	Lys Phe	Leu Ser	Val	Thi 45	This	r Ar O e Gl	g Il y Al e Gl	e a n
<21 <21 <21 <40 Met 1	1> 2 2> P 3> N 0> 1 Gln D Pro	81 PRT Fitro  2 Ser PRT PRIME  3 PRE  3 PRE  3 PRE  4 PRE  5 PRE  6 PRE	Gln Thr 20 Gln Gln Thr	Lys 5 Pro Phe Arg Pro	Lys Glu Asn Glu Val 70 Ser	Phe Gly Pro Arg 55 Ala	Lys 40 Thr	Glu 25 Phe Leu His	Lys Phe Glu Leu Lys	Leu Ser Thr Ser 75	Val	Thi 4! Let	The 30 Phos	r Ar 0 e Gl u Il y Se	g Il y Al e Gl	e a n o .e
<21 <21 <21 <40 Met 1	1> 2 2> P 3> N 0> 1 Gln D Pro	81 PRT Fitro  2 Ser PRT PRIME  3 PRE  3 PRE  3 PRE  4 PRE  5 PRE  6 PRE	Gln Thr 20 Gln Gln Thr	Lys 5 Pro Phe Arg Arg 85	Lys Glu Asn Glu Val 70 Ser	Phe Gly Pro Arg 55 Ala	Lys 40 Thr	Glu 25 Phe Leu His	Lys Phe Glu Leu Lys 90	Leu Ser Thr Ser 75	Val	Thi 4! Let	The 30 Pho 1 Gl	r Ar 0 e Gl u Il y Se s Gl	g Il y Al e Gl	e a n o .e
<21 <21 <21 <40 Met 1 1 Pro Glr Glr Al: 65 Ar:	1> 2 2> P 3> N 0> 1 Column 0 Pro 1 Let 50 a Glv 50 Asp	81 PRT Fitro  2 Ser Proposition of the service of t	Glm Thr 20 Glm Glm Thr Thr Thr Thr Tyr Phe Ual	Lys 5 Pro Phe Arg Arg 85	Lys Glu Asn Glu Val 70 Ser	Phe Gly Pro Arg 55 Ala Ile	Lys 40 Thr	Glu 25 Phe Leu His Glu Asr 105	Lys Phe Glu Leu Lys 90	Leu Ser Thr Ser 75 Tyr	Val	Thi 45 Len	Thi 30 Pho 5 i Gl e Gl r Hi y Me 11	r Ar 0 e Gl u Il y Se s Gl	g Il y Al e Gl r Th E	e a n c o .e

	130					135	<b>;</b>				14	0					
His 145	Pro	Gln	Ala	Arg	Ser 150	Ala	Leu	Glu	Asp	Phe 155	Th	r A:	sn E	he	Arg	Arg 160	
				Gly 165					170						175		
			100	Leu				182					1	90			
				Val			200					20	5				
						215					220						
Arg 2 225					230					235						240	
Phe (				~ 13					250					2	255		
Gly A								265	Leu	Asn	Ser	Ala	a Va 27		eu	Pro	
Thr I	ys :	lle ? 275	rp (	3ln <i>I</i>	Arg I		Gly : 280	Leu									
<210>	13																
<211> <212>																	
<212>			onas	aer	ugin	osa											
<220>					_												
<221>																	
<222> <223>																	
<400>	13										•						
gtg gt Val Va	c g	cg to	cc aa	ag ga	aa co	g a	tc a	tg a	gt c	ag a	agc (	gaa	cgo	e eg	yt t	tc	48
1			,	5	u Fi	.0 1.	re M	et S	er G	ıın s	Ser (	Glu	Arg	Ar I	.5	he	
agc tt Ser Ph		2	20		O AL	מ אי	75 11	25	IU A	ia G	ITA I	His	Glu 30	L Ly	s L	eu	96
ttg gc Leu Al		e go r Al 5	c cg a Ar	c aa g As	c ct	u Al	g gg .a G] .0	gc ta Ly T	ac a yr L	ag c ys P	ro A	gac Asp 45	ttc Phe	tt Ph	c t e S	cc er .	144
tgc acc Cys Th:	3	c gg r Gl	c gc y Ala	c ggo a Gly	gga Gly 55	se.	c ac r Th	r Ar	gc ga	SP A	gc a rg 1 60	icg hr	ttg Leu	ag Se:	t a r T	cc hr	192
gtg ctg Val Lev 65	g caa	a cto n Lei	g gad ı Asp	ggc Gly 70	GIU	gte Val	g aa l Ly	g gt s Va	T br	g ac o Th	cc g ir A	cg la	ccg Pro	cac His	5 Le	=g =u	240

tcc f	tgt Cys	gtc Val	ggc Gly	gac Asp	tcg Ser	aaa Lys	gcc Ala	gag Glu	Leu	cgc Arg	gaa Glu	ctg Leu	ctc Leu	ggc Gly 95	cgc Arg	288
tac (	cgc Arg	gag Glu	Ala	85 ggc Gly	atc Ile	cgc Arg	cgc Arg	atc Ile 105	90 gtc Val	gcc Ala	ctg Leu	cgc Arg	ggc Gly 110	gac	ctg Leu	336
ccg Pro	tcg Ser	ggc Gly 115	atg Met	ggc Gly	atg Met	gcc Ala	agc Ser 120	aac	gaa Glu	ctg Leu	cgc Arg	tac Tyr 125	gcc Ala	aac Asn	gaa Glu	384
ctg Leu	gtg Val 130		ttc Phe	atc Ile	cgc Arg	acc Thr 135	gag Glu	acc Thr	ggc Gly	gac Asp	cac His 140	ttc Phe	cac His	atc Ile	gag Glu	432
gtc Val 145	gcc Ala	gcc Ala	tat Tyr	ccg Pro	gag Glu 150	gtc Val	cac His	ccc Pro	cag Gln	gcg Ala 155	cgc Arg	agc Ser	ttc Phe	gag Glu	gat Asp 160	480
gac Asp	ctg Leu	gcg Ala	aac Asn	ttc Phe 165	gtg Val	cgc Arg	aag Lys	gtg Val	aag Lys 170	gcc Ala	ggc	gcc Ala	agc Ser	agc Ser 175	gcc Ala	52 <b>8</b>
Ile	Thr	Gln	Tyr 180	Phe	Phe	Asn	Ala	Asp 185	Ala	lyr	Pne	TYL	190	val	gag Glu	576
Arg	Val	Ala 195	ГÀв	Leu	Gly	Val	200	IIe	PIO	vaı	Val	205	GIY	116	atg Met	624
Pro	Ile 210	Thr	Asn	Tyr	Ser	Lys 215	Leu	Ala	Arg	Pne	220	. Asp	AIG	Cy.E	ggc	672
Ala 225	Glu	Leu	Pro	Arg	Trp 230	Ile	Arg	гÀг	GIN	235	GIC	i Ala	. Tyr	OI,	gac Asp 240	720
Asp	Ser	Arg	Ser	11e 245	GIn	Ala	Pne	GIY	250	. GII	·			25!		768
Cys	Glu	Arg	Leu 260	Leu	GIu	GIÀ	GIY	265	Pro	GIY	, ne	ı nı	270	)	t act r Thr	816
ttg Leu	aac Asn	cag Gln 275	Ala	gat Asp	ccg Pro	agc Ser	ctg Leu 280	ATa	ato Ile	tgg Tr	y aag o Lys	g aat 8 Asi 289	LLC	c cas	g ctg n Leu	864
	cgc Arg 290															873

<210> 14 <211> 290

<212> PRT

<213> Pseudomonas aeruginosa

<400> 14

Val Val Ala Ser Lys Glu Pro Ile Met Ser Gln Ser Glu Arg Arg Phe
1 5 10 15

Ser Phe Glu Phe Phe Pro Ala Lys Thr Glu Ala Gly His Glu Lys Leu 20 25 30

Leu Ala Thr Ala Arg Asn Leu Ala Gly Tyr Lys Pro Asp Phe Phe Ser

Cys Thr Tyr Gly Ala Gly Gly Ser Thr Arg Asp Arg Thr Leu Ser Thr 50 55 60

Val Leu Gln Leu Asp Gly Glu Val Lys Val Pro Thr Ala Pro His Leu 65 70 75 80

Ser Cys Val Gly Asp Ser Lys Ala Glu Leu Arg Glu Leu Leu Gly Arg 85 90 95

Tyr Arg Glu Ala Gly Ile Arg Arg Ile Val Ala Leu Arg Gly Asp Leu 100 105 110

Pro Ser Gly Met Gly Met Ala Ser Gly Glu Leu Arg Tyr Ala Asn Glu 115 120 125

Leu Val Asp Phe Ile Arg Thr Glu Thr Gly Asp His Phe His Ile Glu 130 135 140

Val Ala Ala Tyr Pro Glu Val His Pro Gln Ala Arg Ser Phe Glu Asp 145 150 155 160

Asp Leu Ala Asn Phe Val Arg Lys Val Lys Ala Gly Ala Ser Ser Ala 165 170 175

Ile Thr Gln Tyr Phe Phe Asn Ala Asp Ala Tyr Phe Tyr Phe Val Glu 180 185 190

Arg Val Ala Lys Leu Gly Val Asp Ile Pro Val Val Pro Gly Ile Met 195 200 205

Pro Ile Thr Asn Tyr Ser Lys Leu Ala Arg Phe Ser Asp Ala Cys Gly 210 215 220

Ala Glu Leu Pro Arg Trp Ile Arg Lys Gln Leu Glu Ala Tyr Gly Asp 225 230 235 240

Asp Ser Arg Ser Ile Gln Ala Phe Gly Glu Gln Val Ile Ser Glu Met 245 250 255

Cys Glu Arg Leu Leu Glu Gly Gly Ala Pro Gly Leu His Phe Tyr Thr 260 265 270

Leu Asn Gln Ala Asp Pro Ser Leu Ala Ile Trp Lys Asn Leu Gln Leu 275 280 285

Pro Arg 290 <210> 15 <211> 828 <212> DNA <213> Xylella almond <220> <221> CDS <222> (1)..(825) <223> RXFX00359 <400> 15 atg att cca atc agc ttc gag ttt tat cca ccc aaa aac gac gat caa 48 Met Ile Pro Ile Ser Phe Glu Phe Tyr Pro Pro Lys Asn Asp Asp Gln cgc gca cag ttg gac agg aca gca aac cgg cta cgc gca ttc gca cca Arg Ala Gln Leu Asp Arg Thr Ala Asn Arg Leu Arg Ala Phe Ala Pro 25 20 gaa tac gtc tcc tgc acc ttc ggc gcc ggt ggc tcc aca ctc agt tac 144 Glu Tyr Val Ser Cys Thr Phe Gly Ala Gly Gly Ser Thr Leu Ser Tyr 40 35 acc tca gaa aca gtg cgc cat ctc agc caa cac cac ggc ttt gac gcc Thr Ser Glu Thr Val Arg His Leu Ser Gln His His Gly Phe Asp Ala 55. gca ceg cat ctg tcc tgt gtg ggc ggc agt cgc caa gaa atc cgc gaa 240 Ala Pro His Leu Ser Cys Val Gly Gly Ser Arg Gln Glu Ile Arg Glu 65 ctt etc aaa ctg tac ege geg att gge tge caa ege ate gtg geg eta 288 Leu Leu Lys Leu Tyr Arg Ala Ile Gly Cys Gln Arg Ile Val Ala Leu 85 cgc ggc gat ctc ccc tcg ggc atg ggc cac ccc ggc gac ctc cgc tac 336 Arg Gly Asp Leu Pro Ser Gly Met Gly His Pro Gly Asp Leu Arg Tyr 105 100 gca gct gac ctg att acc ttc atc cgt acc gag cat ggc gat cac ttc 384 Ala Ala Asp Leu Ile Thr Phe Ile Arg Thr Glu His Gly Asp His Phe 125 120 115 cac cta gag atc ggc gca tac ccg gaa acc cac cca caa gcc agc aac 432 His Leu Glu Ile Gly Ala Tyr Pro Glu Thr His Pro Gln Ala Ser Asn 130 aca ctg aac gac ctt cac tat ttc aaa gcc aaa gcc gat gca ggc gcc 480 Thr Leu Asn Asp Leu His Tyr Phe Lys Ala Lys Ala Asp Ala Gly Ala 155 150 145 gat gcg gca atc act caa tac ttt tat aac cca gac gcc tat ttc cac 528 Asp Ala Ala Ile Thr Gln Tyr Phe Tyr Asn Pro Asp Ala Tyr Phe His 170 165 ttc gtc gac gca gtg cag cgc ctg ggc gtc acc atc ccc att gtt gcc 576 Phe Val Asp Ala Val Gln Arg Leu Gly Val Thr Ile Pro Ile Val Ala 190 180 gga gtc atg ccc atc tcc aac ttt gac cag ttg cgc cat ttc tcc gaa

Gly	Val	Met 195	Pr	o I	le S	er A	sn I	Phe 200	Asp	Gl	n Le	u A	rg Hi 20		ie Se	r Glu	1
caa Gln	tgc Cys 210	ggc	gc Al	c ga a Gi	aa a lu I	le P	cc o ro <i>F</i> 15	gc	tgg Trp	g at O Il	t ac e Th	a aa r Ly 22	s Ly	a at 's Me	g ca t Gl	g gct n Ala	672 a
tac Tyr 225	ggc	gac Asp	ga Asj	c ac p Th	ır Ly	aa to 7s Se 80	cg a er I	ta le	cgc Arg	gc Al	g tt a Ph 23	.e G]	jt go ly Al	e ga a As	c gt p Va	c gtg 1 Va] 240	Ĺ
acc Thr	gca Ala	tta Leu	tgt Cys	t ga s Gl 24	u Ar	ig ct ig Le	a a eu I	tc le	gct Ala	99 G1 25	y Gl	c go y Al	a cc .a Pr	o Gl	g ct y Le 25	g cac u His 5	768
ttc Phe	tac Tyr	acg Thr	cto Lev 260	ı As	c ct n Le	a go u Al	c a a L	ys	cca Pro 265	age Se:	c ac	c ca r Gl	a gt n Va	g ct l Le 27	u Gl	a cgc n Arg	: 816 I
tta Leu			tga	1													828
<210 <211 <212 <213	> 27 > PR	5 T	a a	lmor	nd												
<400 Met :			Ile	Ser S	Phe	e Glı	u Ph	e T	ſyr	Pro 10		ь Гу	s Ası	n Asp	Asp 1	o Gln	
Arg i	Ala (	Gln :	Leu 20	Asp	Arg	Thi	r Al	a A	Asn 25	Arg	Leu	Ar	g Ala	Phe 30		a Pro	
Glu 1	Tyr V	Val :	Ser	Cys	Thr	Phe	Gl 4	у A О	la	Gly	Gly	Se	Thr 45		ı Ser	Tyr	
Thr S		3lu :	Thr	Val	Arg			u S	er	Gln	His			Phe	as As :	Ala	
	50			٠,		55						60					
Ala P 65	ro E	lis I	beu	Ser	Cys 70	Val	Gl	y G	ly a	Ser	Arg 75	Glr	Glu	Ile	Arg	Glu 80	
Leu L	eu L	ys I	eu	Tyr 85	Arg	Ala	Ile	∋ G:	ly (	Cys 90	Gln	Arg	Ile	Val	Ala 95		
Arg G	ly A	sp L 1	eu .00	Pro	Ser	Gly	Met		ly 1 05	His	Pro	Gly	Asp	Leu 110		Tyr	
Ala A	la A 1	sp L 15	eu .	Ile	Thr	Phe	Ile 120	Ar	rg 1	Thr	Glu	His	Gly 125	Asp	His	Phe	
His Lo	eu G 30	lu İ	le (	Gly	Ala	Tyr 135	Pro	G1	u T	hr	His	Pro 140	Gln	Ala	Ser	Asn	
Thr Le	eu A	sn A	sp I	Leu	His 150	Tyr	Phe	Lу	s A		Lys 155	Ala	Asp	Ala	Gly	Ala 160	

				1	65		Tyr			_,	•									
Phe	Val	Asj	p Al 18	la V 80	al	Gln	Arg	Leu	Gly 185	Va	1 T	hr	Ile	Pr	o II	le 1 90	Val	Al	a	
Gly	Val	Ме 19		ro I	le	Ser	Asn	Phe 200	Asp	G]	ln I	eu	Arg	Hi 20	.s P] )5	ne :	Ser	Gl	u	
	210	)					Pro 215	•												
225						230	Ser				•									
					245		Leu	•		4	<b>J</b> U.									
Phe	Ty	r Th		eu 260	Asn	Leu	Ala	Lys	269	5 5	er '	Thr	Glı	n V	al I	eu !70	Glı	ı A	rg	
Leu	Gl		γ <b>r</b> 75																	
<21	10> 11> 12>	828 DNA	ell	a ol	lean	ıder														
<2: <2:	20> 21> 22> 23>	(1)	(	825) 676	, )	-														
<4 at Me	00> g at t I: 1	17 t c le F	ca Pro	atc Ile	Se	tto Pho	c ga e Gl	g tt u Ph	t ta le Ty	t (	cca Pro 10	cc	c as	aa a 7s i	aac Asn	gac Asp	ga As	at sp	caa Gln	48
C9 Ar	jc g :g A	ca d la d	ag 31n	ttg Leu 20	As	c ag p Ar	g ac g Th	a go r Al	.a n	ac sn 25	cgg Arg	ct Le	a c	gc	gca Ala	Pho 3	e A	ca la	cca Pro	96
ga G3	aa t lu T	ac (	gtc Val 35	tcc	tg Cy	c ac s Th	c tt	e G	gc go ly Ai	cc la	ggc	G]	gc t Ly S	cc er	aca Thr 45	ct	c a u S	gt er	tac Tyr	144
a T	cc t hr S	ca er 50	gaa Glu	aca Thi	a gt . Va	g cg l Ar	gc ca	it ci is Le	tc a eu S	gt er	caa Glr	Ca h H:	ac c is H	ac is 60	ggc	tt Ph	t g	sp lac	acc Thr	192
A	ca c la E 65		cat His	ct; Le	g to 1 Se	rcy	gt gt /s Va /0	g g	gc g ly G	gc	agt Sei		gc c rg G 75	aa In	gaa Glu	at Il	.c c	rgc	gaa Glu 80	240
		ctc Leu	aaa Lys	ct: Le	ц Ту	ic co r Ai	gc gc	eg a la I	tt g le G	gc ly	tgo Cys		aa o ln <i>P</i>	gc	ato	gt Va	g g	gcg Ala 95	cta Leu	288

cgc Arg	ggq gGly	gat Asp	Let Let 100	1 Pro	c tog Sei	r Gly	atg Met	1 ggc Gly 105	His	e ccc Pro	gly Gly	gac Asp	Leu 110	Arg	tac Tyr	336
gca Ala	gct Ala	gac Asp 115	) Let	g att	aco Thi	tto Phe	ato Ile 120	Arg	gco Ala	gag Glu	cat His	ggc Gly 125	gat Asp	cac His	ttc Phe	384
cac His	Leu 130	i GIu	ato Ile	ggo Gly	gca Ala	tac Tyr 135	Pro	gaa Glu	acc Thr	cac His	Pro 140	caa Gln	gcc Ala	agc Ser	aac Asn	432
145	ьeu	. Asn	Asp	ьLeu	150	Tyr	Phe	Lys	Ala	Lys 155	gcc Ala	Asp	Ala	Gly	Ala 160	480
Asp	Ala	Ala	11e	165	GIn	Tyr	Phe	Tyr	Asn 170	Pro	gac	Ala	Tyr	Phe 175	His	528
Pne	Val	Asp	180	Val	GIn	Arg	Leu	Gly 185	Val	Thr	atc Ile	Pro	Ile 190	Val	Ala	576
дтĀ	Val	Met 195	Pro	IIe	Ser	Asn	Phe 200	Asp	Gln	Leu	cgc Arg	His 205	Phe	Ser	Glu	624
GIn	Cys 210	GIA	Ala	Glu	Ile	Pro- 215	Arg	Trp	Ile	Thr	aaa Lys 220	Lys	Met	Gln	Āla	<b>672</b>
225	GIY	Asp	Asp	Thr	Lуs 230	Ser	Ile	Arg	Ala	Phe 235	ggt Gly	Ala	Asp	Val	Val 240	720
acc Thr	gca Ala	cta Leu	tgt Cys	gag Glu 245	cgg Arg	cta Leu	atc Ile	Ala	ggc Gly 250	ggc	gca Ala	ccg Pro	GJÀ aaa	ctg Leu 255	cac His	768
ttc Phe	tac Tyr	Thr	ctc Leu 260	aac Asn	cta Leu i	gcc a Ala 1	Lys 1	cca Pro : 265	agc Ser	acc Thr	caa Gln	Val	ctg Leu 270	caa Gln	cgc Arg	816
tta (	Gly		tga													828

<210> 18

<211> 275

<212> PRT

<213> Xylella oleander

<400> 18

Met Ile Pro Ile Ser Phe Glu Phe Tyr Pro Pro Lys Asn Asp Asp Gln

1 5 10 15

Arg Ala Gln Leu Asp Arg Thr Ala Asn Arg Leu Arg Ala Phe Ala Pro
20 25 30

Glu Tyr Val Ser Cys Thr Phe Gly Ala Gly Gly Ser Thr Leu Ser Tyr
45

Thr Ser Glu Thr Val Arg His Leu Ser Gln His His Gly Phe Asp Thr 50 55 60

Ala Pro His Leu Ser Cys Val Gly Gly Ser Arg Gln Glu Ile Arg Glu 65 70 75 80

Leu Leu Lys Leu Tyr Arg Ala Ile Gly Cys Gln Arg Ile Val Ala Leu 85 90 95

Arg Gly Asp Leu Pro Ser Gly Met Gly His Pro Gly Asp Leu Arg Tyr

Ala Ala Asp Leu Ile Thr Phe Ile Arg Ala Glu His Gly Asp His Phe 115 120 125

His Leu Glu Ile Gly Ala Tyr Pro Glu Thr His Pro Gln Ala Ser Asn 130 135 140

Thr Leu Asn Asp Leu His Tyr Phe Lys Ala Lys Ala Asp Ala Gly Ala
145 150 155 160

Asp Ala Ala Ile Thr Gln Tyr Phe Tyr Asn Pro Asp Ala Tyr Phe His 165 170 175

Phe Val Asp Ala Val Gln Arg Leu Gly Val Thr Ile Pro Ile Val Ala 180 185 190

Gly Val Met Pro Ile Ser Asn Phe Asp Gln Leu Arg His Phe Ser Glu 195 200 205

Gln Cys Gly Ala Glu Ile Pro Arg Trp Ile Thr Lys Lys Met Gln Ala 210 220

Tyr Gly Asp Asp Thr Lys Ser Ile Arg Ala Phe Gly Ala Asp Val Val 225 235 240

Thr Ala Leu Cys Glu Arg Leu Ile Ala Gly Gly Ala Pro Gly Leu His 245 250 255

Phe Tyr Thr Leu Asn Leu Ala Lys Pro Ser Thr Gln Val Leu Gln Arg 260 265 270

Leu Gly Tyr 275

<210> 19 <211> 846

<212> DNA <213> Pseodomonas fluorescens

<220>
<221> CDS
<222> (1)..(843)

## <223> RPU04845

	100>																					
	1	<b>-</b> 1	GIII	. MS	ים קי	5	Arg	TY	rs	er	Ph	e G	1u 10	Phe	e Ph	c cone P	ro :	Phr	Ly.	s ' 5	Thr	48
no	рл	4 G	GIŸ	2	0	ıu	пÀя	ьe	u L	eu	A18	а Т. 5	hr	Ala	a Ar	rt ca g Gi	ln I	ວິອນ 30	Ala	a :	Thr	96
ta Ty	t aar	ag ys	cct Pro 35	ga Asj	c t p P	tc he	ttt Phe	tc: Se:	ב כי	gc Ys 10	acc Thi	ta T	ac /r	ggc Gly	gc Al	t gg a Gl	ge e Ly G	gt Sly	tc: Se:	g a	acc Thr	144
T,	y As	50 50	arg	1111	. Tie	eu A	ASI	55	Va	яT	Leu	l G]	n i	Leu	G1	_	r G	lu	Va]	lI	ys	192
65	5		a	AIC	. FI	.0 .	70	Leu	. Se	r (	Cys	Va	.1 (	Gly 75	Asj	c ag p Se	r L	ys	Asp	A	qa 08	240
Dec		9 9	<b>'</b> -y	ьеч	8	5	PII	GIU	1у	r i	ьуs	9 9	a <i>I</i> 0	Ala	Gl	at / Il	e L	ys	Arg 95	I	le	288
Val	. Al	aш	eu i	100	GI.	уд	sp .	Leu	Pr	o 5 1	er LO5	G1	y M	let	Gly	ate Me	t T	hr 10	Ser	G	ly	336
		1	15		7120	a A,	311 (	31 U	120	)	aı	GII	1 P	'ne	Ile	cgt Arg 125	g G]	lu	Glu	T	hr	384
Gly	130	)	re i	-ne	UTE	<b>.</b>	1	.35	val	. А	1a	Ala	ı T	yr	Pro 140		ı Me	ŧ	His	P	ro	432
145	MIC	LAI	.y A	is II	TYL	15	0	sp .	Asp	· L	eu	Ala	1:	sn :	Phe		Ar	g	Lys	A]	la 50	480
egt Arg	ATO	. 61	.у љ	.1 <b>a</b>	165	56	LA	Ia .	тте	11	nr (	G1n 170	T	ync 1	Phe	Phe	As	n .	Ala 175	As	p	528
agc Ser	tac Tyr	tt Ph	C 1.	ac yr 80	ttc Phe	gt Va	c ga	ac d sp <i>l</i>	egt Arg	tt Le 18	eu (	cag Gln	gc Al	eg d la I	ctg Leu	ggc Gly	gt Va 19	1 2	gac Asp	at Il	t .e	576
ccg Pro	gtg Val	gt Va 19	T bi	eg g	31y 399	ate Ile	c at e Me	et P	ro 100	at Il	c a	acc Thr	aa As	n I	ac Tyr	agc Ser 205	aa Ly	a d s 1	ctc Leu	gc Al	g a	624
cgc :	ttc Phe 210	t co Se	c ga r As	at g	gcc la	tgo Cys	99 Gl 21	уА	cg la	ga Gl	aa u I	le	cc Pr	o A	gc xg 20	tgg Trp	ato Ile	e A	gc	aa Ly	g s	672
cag d Gln I	ctg Leu	gaa Glu	a gc a Al	c t a T	ac yr (	ggc Gly	ga As	t ga p Aa	ac sp	ago Sei	c c	aa ln	age Se:	c a	tt (	cag Gln	cgc Arc	; t	tt he	99 Gl	c Y	720

240 235 230 225 gaa caa gtc gtc acg gaa atg tgc gaa cgc ctg ctg caa ggc ggc gcg 768 Glu Gln Val Val Thr Glu Met Cys Glu Arg Leu Leu Gln Gly Gly Ala 250 ccc ggc ctg cac ttc tat tcc atg aac cag gcc gaa cca agc ctg gcg 816 Pro Gly Leu His Phe Tyr Ser Met Asn Gln Ala Glu Pro Ser Leu Ala 265 260 846 atc tgg aac aac ctg aag ctg ccg cgc taa Ile Trp Asn Asn Leu Lys Leu Pro Arg 275 <210> 20 <211> 281 <212> PRT <213> Pseodomonas fluorescens Met Ser Gln Asp Arg Arg Tyr Ser Phe Glu Phe Phe Pro Thr Lys Thr Asp Ala Gly His Glu Lys Leu Leu Ala Thr Ala Arg Gln Leu Ala Thr Tyr Lys Pro Asp Phe Phe Ser Cys Thr Tyr Gly Ala Gly Gly Ser Thr 40 Arg Asp Arg Thr Leu Asn Thr Val Leu Gln Leu Glu Ser Glu Val Lys 55 Ile Pro Ala Ala Pro His Leu Ser Cys Val Gly Asp Ser Lys Asp Asp 75 Leu Arg Gly Leu Leu Asn Glu Tyr Lys Ala Ala Gly Ile Lys Arg Ile Val Ala Leu Arg Gly Asp Leu Pro Ser Gly Met Gly Met Thr Ser Gly Glu Leu Arg His Ala Asn Glu Leu Val Glu Phe Ile Arg Glu Glu Thr 120 Gly Asn His Phe His Ile Glu Val Ala Ala Tyr Pro Glu Met His Pro Gln Ala Arg Asn Tyr Glu Asp Asp Leu Ala Asn Phe Val Arg Lys Ala 145 Arg Ala Gly Ala Asp Ser Ala Ile Thr Gln Tyr Phe Phe Asn Ala Asp 170 Ser Tyr Phe Tyr Phe Val Asp Arg Leu Gln Ala Leu Gly Val Asp Ile Pro Val Val Pro Gly Ile Met Pro Ile Thr Asn Tyr Ser Lys Leu Ala 200 Arg Phe Ser Asp Ala Cys Gly Ala Glu Ile Pro Arg Trp Ile Arg Lys

210 215 220 Gln Leu Glu Ala Tyr Gly Asp Asp Ser Gln Ser Ile Gln Arg Phe Gly 230 240 Glu Gln Val Val Thr Glu Met Cys Glu Arg Leu Leu Gln Gly Gly Ala Pro Gly Leu His Phe Tyr Ser Met Asn Gln Ala Glu Pro Ser Leu Ala Ile Trp Asn Asn Leu Lys Leu Pro Arg 275 <210> 21 <211> 1812 <212> DNA <213> Schizosaccharomyces pombe

<220>

<221> CDS

<222> (1)..(1809)

<223> RSO01645

<400> 21

atg aaa ata agt gac aaa tta ctt cac ccg gat tgg aag gaa aaa gtt Met Lys Ile Ser Asp Lys Leu Leu His Pro Asp Trp Lys Glu Lys Val 48

act tac agt tat gaa ttt ttt cct cca aaa acg agc act ggt gtc caa Thr Tyr Ser Tyr Glu Phe Phe Pro Pro Lys Thr Ser Thr Gly Val Gln 20

aat ctt tac aat cgt ata gat cgc atg aag act tgg ggt cgt ccc atg Asn Leu Tyr Asn Arg Ile Asp Arg Met Lys Thr Trp Gly Arg Pro Met 35 40

ttt gtc gat gtg act tgg ggt gct ggt act tct tca gaa ctg act Phe Val Asp Val Thr Trp Gly Ala Gly Gly Thr Ser Ser Glu Leu Thr 50

cct gga atc gtt aat gta att caa aca gat ttt gaa gtg gat act tgc Pro Gly Ile Val Asn Val Ile Gln Thr Asp Phe Glu Val Asp Thr Cys 240 65

atg cat ttg act tgt acg aac atg tcc aca gaa atg att gac gca gct Met His Leu Thr Cys Thr Asn Met Ser Thr Glu Met Ile Asp Ala Ala 288 85

ttg aaa cgg gct cat gaa aca ggg tgt cgt aac ata ttg gcc ctt aga Leu Lys Arg Ala His Glu Thr Gly Cys Arg Asn Ile Leu Ala Leu Arg 336 100

ggt gat cct gtt aaa gat aca gac tgg act gaa ggc gaa agt gga ttc Gly Asp Pro Val Lys Asp Thr Asp Trp Thr Glu Gly Glu Ser Gly Phe 384 115

cgg tat gct tca gac tta gtt aga tat att cgc aca cat tat aat gat Arg Tyr Ala Ser Asp Leu Val Arg Tyr Ile Arg Thr His Tyr Asn Asp 432 130 135

gaa ( Glu ) 145	ttc Phe	tgt Cys	att Ile	ggt Gly	gta Val 150	gct Ala	ggc Gly	tat Tyr	Pro	gaa Glu 155	gga Gly	tat Tyr	tca Ser	cca Pro	gat Asp 160	480
gat (	gac Asp	att Ile	gat Asp	gaa Glu 165	agc Ser	ata Ile	aag Lys	cat His	ctg Leu 170	aaa Lys	tta Leu	aaa Lys	gtc Val	gat Asp 175	gaa Glu	528
ggt Gly	gct <sup>.</sup> Ala	gat Asp	ttt Phe 180	atc Ile	gtt Val	act Thr	caa Gln	atg Met 185	ttt Phe	tat Tyr	gat Asp	gta Val	gac Asp 190	aat Asn	ttt Phe	576
Ile	Ala	Trp 195	Val	Asp	Lys	Val	200	Ala	Ala	GIY	110	205			ata Ile	624
Phe	Pro 210	Gly	Ile	Met	Pro	215	GIN	Ala	rrp	nap	220			3	aga Arg	672
Ala 225	Lys	Trp	Ser	. GIY	230	гуѕ	TIE	PIO	GIII	235	1110				cta Leu 240	720
Val	Pro	val	Lys	Asp 245	Asp	Asp	GIU	GIY	250	ALG	010		,	255		768
Leu	Ile	Val	Glu 260	Met	Cys	Arg	гÀз	265	116	MIC	Jei	. С.,	27	)	g aga r Arg	816
Leu	His	Phe 275	Tyr	Thr	Met	Asn	280	( GIU	грув	, Alc	ı va.	285	5		t att e Ile	864
Glu	Arg 290	Lev	ı Gly	Leu	Leu	. Asp 295	GIU	L ASI	i ned	LAL	30	0		_	t act p Thr	912
Asn 305	Asn	va]	l Glu	Lev	310	ASI	LAL	ı ser	. sei	31	5	<b>P</b> .—	<b>J</b>	_	a aat e Asn 320	960
Glu	Gly	v Va	l Arg	325	5 I16	PRE	: Tr	o Arg	330	)	9 70	. 01		33		1008
Ser	Arg	Th:	r Asp 340	o Gli	1 Trp	) Ası	) GT	34!	5 5	) AI	5 61	,	35	50	gt gac Ly Asp	1056
Ser	Arg	3 Se	r Pro 5	o Ala	a Phe	e GI	36°	u Pno	e As	р жт	.a 11	36	5		gt ctt ly Leu	
cgt Arg	ate Met 37	t Se	t cco	aag o Lys	g gag s Glu	g ato 1 Ile 37!	e Th	a ac	a tc r Se	g tg r Tr	3 g 3 g 3 g	.y be	t co er Pi	ct ac	aa tct ys Ser	1152





tac Tyr 385	Ser	gaa Glu	ato Ile	ggo Gly	gat Asr 390	Lev	ttt Phe	gco Ala	agg Arg	tac Tyr 395	tgt Cys	gaa Glu	aaa Lys	aag Lys	att Ile 400	1200
agc Ser	tcc Ser	ctc Leu	cct Pro	tgg Trp 405	Ser	gat Asp	ctt Leu	ecc Pro	ata 11e 410	Ser	gat Asp	gaa Glu	gcc Ala	gac Asp 415	ttg Leu	1248
att Ile	cgg Arg	gat Asp	Gln 420	Lev	cta Leu	agt Ser	atg Met	aat Asn 425	Arg	aac Asn	gct Ala	ttc Phe	ctt Leu 430	act Thr	ata Ile	1296
aat Asn	tct Ser	caa Gln 435	Pro	gct Ala	ctt Leu	aac Asn	ggc Gly 440	Glu	aag Lys	agt Ser	tca Ser	cat His 445	cct Pro	gtt Val	ttt Phe	1344
Gly	Trp 450	Gly	Pro	Pro	Asn	Gly 455	Tyr	Val	Phe	Gln	aaa Lys 460	Pro	Tyr	Val	Glu	1392
Phe 465	Phe	Val	His	Pro	Ser 470	Leu	Leu	Asn	Glu	Leu 475	aaa Lys	Glu	Thr	Val	Lys 480	1440
Lys	Leu	Asn	Ser	Val 485	Ser	Tyr	Phe	Val	Thr 490	Asn	aag Lys	Asn	Gly	Asp 495	Leu	1488
Asp	Thr	Asn	Ser 500	Gln	Tyr	Glu	Ile	Pro 505	Asn	Ala	gtt Val	Thr	Trp 510	Gly	Val	1536
Phe	Pro	Asn 515	Arg	Glu	Ile	Ile	Gln 520	Pro	Thr	Ile	gtc Val	Glu 525	Ser	Thr	Ser	1584
ttt Phe	Leu 530	Ala	Trp	Lys	Asp	Glu 535	Ala	Tyr	Ser	Leu	Gly 540	Met	Glu	Trp	Ala	1632
aat Asn 545	Ala	Tyr	Ser	Pro	Asp 550	Ser	Ile	Ser	Arg	Lys 555	Leu	Leu	Val	Ser	Met 560	1680
atg Met :	Lys	Glu	Trp	Phe 565	Leu	Cys	Val	Ile	Val 570	Asp	Asn	Asp	Phe	Gln 575	Asn	1728
Gly (	Gln	Ser	Leu 580	Phe .	Asp	Val	Phe	Asn 585	Lys	Met	Arg	tct Ser	tta Leu 590	aaa Lys	gac Asp	1776
atc (	His	ect Pro ( 595	gag Glu	cta Leu '	tat Tyr '	ryr .	gca Ala 600	aat Asn	gca Ala	tca Ser	taa					1812

<sup>&</sup>lt;210> 22

<sup>&</sup>lt;211> 603

<sup>&</sup>lt;212> PRT

<sup>&</sup>lt;213> Schizosaccharomyces pombe

<400> 22 Met Lys Ile Ser Asp Lys Leu Leu His Pro Asp Trp Lys Glu Lys Val Thr Tyr Ser Tyr Glu Phe Phe Pro Pro Lys Thr Ser Thr Gly Val Gln 25 Asn Leu Tyr Asn Arg Ile Asp Arg Met Lys Thr Trp Gly Arg Pro Met Phe Val Asp Val Thr Trp Gly Ala Gly Gly Thr Ser Ser Glu Leu Thr Pro Gly Ile Val Asn Val Ile Gln Thr Asp Phe Glu Val Asp Thr Cys Met His Leu Thr Cys Thr Asn Met Ser Thr Glu Met Ile Asp Ala Ala Leu Lys Arg Ala His Glu Thr Gly Cys Arg Asn Ile Leu Ala Leu Arg Gly Asp Pro Val Lys Asp Thr Asp Trp Thr Glu Gly Glu Ser Gly Phe 120 Arg Tyr Ala Ser Asp Leu Val Arg Tyr Ile Arg Thr His Tyr Asn Asp Glu Phe Cys Ile Gly Val Ala Gly Tyr Pro Glu Gly Tyr Ser Pro Asp Asp Asp Ile Asp Glu Ser Ile Lys His Leu Lys Leu Lys Val Asp Glu Gly Ala Asp Phe Ile Val Thr Gln Met Phe Tyr Asp Val Asp Asn Phe Ile Ala Trp Val Asp Lys Val Arg Ala Ala Gly Ile Asn Ile Pro Ile Phe Pro Gly Ile Met Pro Ile Gln Ala Trp Asp Ser Phe Ile Arg Arg Ala Lys Trp Ser Gly Val Lys Ile Pro Gln His Phe Met Asp Thr Leu 235 Val Pro Val Lys Asp Asp Glu Gly Val Arg Glu Arg Gly Val Glu Leu Ile Val Glu Met Cys Arg Lys Leu Ile Ala Ser Gly Ile Thr Arg Leu His Phe Tyr Thr Met Asn Leu Glu Lys Ala Val Lys Met Ile Ile Glu Arg Leu Gly Leu Leu Asp Glu Asn Leu Ala Pro Ile Val Asp Thr 295 Asn Asn Val Glu Leu Thr Asn Ala Ser Ser Gln Asp Arg Arg Ile Asn 315 310 305

Glu Gly Val Arg Pro Ile Phe Trp Arg Thr Arg Asn Glu Ser Tyr Val 325 330 335

Ser Arg Thr Asp Gln Trp Asp Glu Leu Pro His Gly Arg Trp Gly Asp 340 345 350

Ser Arg Ser Pro Ala Phe Gly Glu Phe Asp Ala Ile Arg Tyr Gly Leu 355 360 365

Arg Met Ser Pro Lys Glu Ile Thr Thr Ser Trp Gly Ser Pro Lys Ser 370 375 380

Tyr Ser Glu Ile Gly Asp Leu Phe Ala Arg Tyr Cys Glu Lys Lys Ile 385 390 395 400

Ser Ser Leu Pro Trp Ser Asp Leu Pro Ile Ser Asp Glu Ala Asp Leu
405 410 415

Ile Arg Asp Gln Leu Leu Ser Met Asn Arg Asn Ala Phe Leu Thr Ile 420 425 430

Asn Ser Gln Pro Ala Leu Asn Gly Glu Lys Ser Ser His Pro Val Phe 435 440 445

Gly Trp Gly Pro Pro Asn Gly Tyr Val Phe Gln Lys Pro Tyr Val Glu
450 455 460

Phe Phe Val His Pro Ser Leu Leu Asn Glu Leu Lys Glu Thr Val Lys 465 470 475 480

Lys Leu Asn Ser Val Ser Tyr Phe Val Thr Asn Lys Asn Gly Asp Leu 485 490 495

Asp Thr Asn Ser Gln Tyr Glu Ile Pro Asn Ala Val Thr Trp Gly Val 500 505 510

Phe Pro Asn Arg Glu Ile Ile Gln Pro Thr Ile Val Glu Ser Thr Ser 515 520 525

Phe Leu Ala Trp Lys Asp Glu Ala Tyr Ser Leu Gly Met Glu Trp Ala 530 535 540

Asn Ala Tyr Ser Pro Asp Ser Ile Ser Arg Lys Leu Leu Val Ser Met 545 550 555 560

Met Lys Glu Trp Phe Leu Cys Val Ile Val Asp Asn Asp Phe Gln Asn 565 570 575

Gly Gln Ser Leu Phe Asp Val Phe Asn Lys Met Arg Ser Leu Lys Asp 580 585 590

Ile His Pro Glu Leu Tyr Tyr Ala Asn Ala Ser 595 600

<sup>&</sup>lt;210> 23

<sup>&</sup>lt;211> 1800

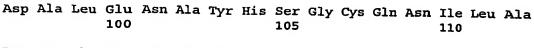
<sup>&</sup>lt;212> DNA

<sup>&</sup>lt;213> Saccharomyces cerevisiae

<220> <221> CDS <222> (1)(1797) <223> RSC08323	
<pre>&lt;400&gt; 23 atg aag atc aca gaa aaa tta gag caa cat aga cag acc tct ggc aag Met Lys Ile Thr Glu Lys Leu Glu Gln His Arg Gln Thr Ser Gly Lys 1 1 15</pre>	48
ccc act tac tca ttc gag tac ttc gtc ccg aag act aca caa ggt gta Pro Thr Tyr Ser Phe Glu Tyr Phe Val Pro Lys Thr Thr Gln Gly Val 20 25 30	96
cag aac ctg tat gac cgg atg gac cgg atg tac gag gct tct ttg ccc Gln Asn Leu Tyr Asp Arg Met Asp Arg Met Tyr Glu Ala Ser Leu Pro 35 40 45	144
caa ttt att gac atc acc tgg aat gca ggc ggt gga cgg ttg tca cat Gln Phe Ile Asp Ile Thr Trp Asn Ala Gly Gly Gly Arg Leu Ser His 50 55 60	192
ctg tcc acg gac ttg gtt gcg aca gcg cag tct gtg ctt ggt ttg gaa Leu Ser Thr Asp Leu Val Ala Thr Ala Gln Ser Val Leu Gly Leu Glu 65 70 75 80	240
acg tgc atg cac ctt acc tgc acc aat atg ccc att tcg atg att gac Thr Cys Met His Leu Thr Cys Thr Asn Met Pro Ile Ser Met Ile Asp 85 90 95	288
gac gct tta gaa aac gct tat cac tcc ggt tgc cag aac atc cta gcg Asp Ala Leu Glu Asn Ala Tyr His Ser Gly Cys Gln Asn Ile Leu Ala 100 105 110	336
ctg aga gga gat cct cct agg gac gca gaa aac tgg act ccc gtt gaa Leu Arg Gly Asp Pro Pro Arg Asp Ala Glu Asn Trp Thr Pro Val Glu 115 120 125	384
ggt ggc ttc cag tat gcc aag gac ttg att aag tat atc aag tcc aag Gly Gly Phe Gln Tyr Ala Lys Asp Leu Ile Lys Tyr Ile Lys Ser Lys 130 135 140	432
tac ggt gac cat ttc gct atc ggc gtt gcc ggc tac ccg gag tgc cat Tyr Gly Asp His Phe Ala Ile Gly Val Ala Gly Tyr Pro Glu Cys His 145 150 155 160	480
ccg gag ttg cct aac aaa gac gtg aag ctt gat ctc gag tat ttg agc Pro Glu Leu Pro Asn Lys Asp Val Lys Leu Asp Leu Glu Tyr Leu Ser 165 170 175	528
aga aga tcg acc ggc ggc gac ttc atc atc act cag atg ttt tac gat Arg Arg Ser Thr Gly Gly Asp Phe Ile Ile Thr Gln Met Phe Tyr Asp 180 185 190	576
gtt gat aat tta ctc aac tgg tgt tcc caa gtt aga gct gcg ggc atg Val Asp Asn Leu Leu Asn Trp Cys Ser Gln Val Arg Ala Ala Gly Met 195 200 205	624
gac gtg ccc att att ccc ggg atc atg ccg atc act acc tac gcg gcc Asp Val Pro Ile Ile Pro Gly Ile Met Pro Ile Thr Thr Tyr Ala Ala	672

										32						
	210					21	5				22	0				
ttc Phe 225	ttg Leu	aga Arg	agg Arg	g ato	c caa e Glr 230	ı Trj	9 99 p Gl	с са y Gl	a at n Il	c tc e Se 23	r Il	c cci	t car o Gli	a cat n His	ttc Phe 240	720
ser	ser	Arg	Leu	24!	p Pro	) Ile	e Ly:	s As	p As <sub>]</sub> 25	p. As <sub>]</sub> O	p Glı	ı Leı	ı Va:	l Arg 255		768
lie	GTÅ	Thr	Asn 260	Let	ı Ile	Val	l Gli	u Me 26	t Cy: 5	s Glı	ı Lys	s Let	1 Let 270	ı Asp	agt Ser	816
GIA	lyr	va1 275	ser	Hls	Leu	His	280 280	e Ty:	r Thi	. Met	: Asr	1 Let 285	ı Glı	і Гув	gcg Ala	864
Pro	ьец 290	Met	TTE	гел	Glu	Arg 295	Leu	ı Ası	ı Ile	e Lev	300	Thr	Glu	Ser	gag Glu	912
Phe 3	ASN .	АТА	HIS	Pro	<b>Беи</b> 310	Ala	Val	. Lev	Pro	315	Arg	Lys	Ser	Leu	Asn 320	960
cca a	ràs 1	arg	гÀз	Asn 325	Glu	GIu	Val	Arg	Pro 330	Ile	Phe	Trp	Lys	Arg 335	Arg	1008
cct t Pro 1	lyr s	ser	340	vaı	AIA	Arg	Thr	Ser 345	Gln	Trp	Ala	Val	Asp 350	Glu	Phe	1056
ccc a	Asn G	31Y .	arg	Pne	GIY .	Asp	Ser 360	Ser	Ser	Pro	Ala	Phe 365	Gly	Asp	Leu	1104
	70	уѕ (	etă :	ser	Asp :	ьеu 375	Ile	Arg	Gln	Ser	Ala 380	Asn	Lys	Cys	Leu	1152
gaa t Glu L 385	eu T	rp s	ser 1	rnr	990 390	Chr	Ser	Ile	Asn	Asp 395	Val	Ala	Phe	Leu	Val 400	1200
atc a Ile A	sn T	yr 1	Leu A	los 105	SIY F	ksn ]	Leu	Lys	Cys 410	Leu	Pro	Trp	Ser	Asp 415	Ile	1248
ccc a Pro I	ie A	sn A	sp G 20	iiu i	rie V	sn I	Pro	Ile 425	Lys	Ala	His	Leu	Ile 430	Glu	Leu	1296
aac ca Asn G	in H:	18 S 35	er I	Te I	le T	hr I	1e 1	Asn	Ser	Gln	Pro	Gln 445	Val	Asn	Gly	1344
att ag Ile Ar 45	g se	er A	at ga sn A	ac a sp L	ys I.	tt c le H 55	at o	ggt Bly '	tgg ( Trp (	Gly	ccc Pro 460	aag Lys	gat Asp	ggt Gly	tac Tyr	1392

gtt tac cag aag caa tat ttg gaa ttt atg ttg ccc aag act aag ttg Val Tyr Gln Lys Gln Tyr Leu Glu Phe Met Leu Pro Lys Thr Lys Leu 470 475 480	1440
ccc aag ttg att gac acc ttg aaa aac aat gag ttc ttg acc tac ttc Pro Lys Leu Ile Asp Thr Leu Lys Asn Asn Glu Phe Leu Thr Tyr Phe 485 490 495	1488
gcc atc gac tct caa ggt gac ctg cta agt aat cat cca gac aac tcc Ala Ile Asp Ser Gln Gly Asp Leu Leu Ser Asn His Pro Asp Asn Ser 500 505 510	1536
aag tcc aac gct gtg act tgg ggt att ttc ccc ggc aga gaa att ctt Lys Ser Asn Ala Val Thr Trp Gly Ile Phe Pro Gly Arg Glu Ile Leu 515 520 525	1584
caa cct acc att gtc gag aaa att tcg ttc tta gcg tgg aag gag gag Gln Pro Thr Ile Val Glu Lys Ile Ser Phe Leu Ala Trp Lys Glu Glu 530 535 540	1632
ttc tat cat atc ttg aat gaa tgg aaa cta aac atg aat aaa tac gat Phe Tyr His Ile Leu Asn Glu Trp Lys Leu Asn Met Asn Lys Tyr Asp 550 555 560	1680
aaa ccg cat agt gcc caa ttc att cag tcc ttg att gac gat tac tgc Lys Pro His Ser Ala Gln Phe Ile Gln Ser Leu Ile Asp Asp Tyr Cys 575 575	1728
ttg gtc aat att gtt gac aat gac tac att tct cca gat gat caa atc Leu Val Asn Ile Val Asp Asn Asp Tyr Ile Ser Pro Asp Asp Gln Ile 580 585 590	1776
cat tcc atc cta cta agc cta taa His Ser Ile Leu Leu Ser Leu 595	1800
<210> 24 <211> 599 <212> PRT <213> Saccharomyces cerevisiae	
<pre>&lt;400&gt; 24 Met Lys Ile Thr Glu Lys Leu Glu Gln His Arg Gln Thr Ser Gly Lys 1 5 10 15</pre>	
Pro Thr Tyr Ser Phe Glu Tyr Phe Val Pro Lys Thr Thr Gln Gly Val 20 25 30	
Gln Asn Leu Tyr Asp Arg Met Asp Arg Met Tyr Glu Ala Ser Leu Pro 35 40 45	
Gln Asn Leu Tyr Asp Arg Met Asp Arg Met Tyr Glu Ala Ser Leu Pro 35  Gln Phe Ile Asp Ile Thr Trp Asn Ala Gly Gly Gly Arg Leu Ser His 50  55	
Gln Asn Leu Tyr Asp Arg Met Asp Arg Met Tyr Glu Ala Ser Leu Pro 35 40 45  Gln Phe Ile Asp Ile Thr Trp Asn Ala Gly Gly Gly Arg Leu Ser His	



Leu Arg Gly Asp Pro Pro Arg Asp Ala Glu Asn Trp Thr Pro Val Glu 115 120 125

Gly Gly Phe Gln Tyr Ala Lys Asp Leu Ile Lys Tyr Ile Lys Ser Lys 130 135 140

Tyr Gly Asp His Phe Ala Ile Gly Val Ala Gly Tyr Pro Glu Cys His 145 150 155 160

Pro Glu Leu Pro Asn Lys Asp Val Lys Leu Asp Leu Glu Tyr Leu Ser 165 170 175

Arg Arg Ser Thr Gly Gly Asp Phe Ile Ile Thr Gln Met Phe Tyr Asp 180 185 190

Val Asp Asn Leu Leu Asn Trp Cys Ser Gln Val Arg Ala Ala Gly Met 195 200 205

Asp Val Pro Ile Ile Pro Gly Ile Met Pro Ile Thr Thr Tyr Ala Ala 210 215 220

Phe Leu Arg Arg Ile Gln Trp Gly Gln Ile Ser Ile Pro Gln His Phe 225 230 235 240

Ser Ser Arg Leu Asp Pro Ile Lys Asp Asp Asp Glu Leu Val Arg Asp 245 250 255

Ile Gly Thr Asn Leu Ile Val Glu Met Cys Gln Lys Leu Leu Asp Ser 260 265 270

Gly Tyr Val Ser His Leu His Ile Tyr Thr Met Asn Leu Glu Lys Ala 275 280 285

Pro Leu Met Ile Leu Glu Arg Leu Asn Ile Leu Pro Thr Glu Ser Glu 290 295 300

Phe Asn Ala His Pro Leu Ala Val Leu Pro Trp Arg Lys Ser Leu Asn 305 310 315 320

Pro Lys Arg Lys Asn Glu Glu Val Arg Pro Ile Phe Trp Lys Arg Arg 325 330 335

Pro Tyr Ser Tyr Val Ala Arg Thr Ser Gln Trp Ala Val Asp Glu Phe 340 345 350

Pro Asn Gly Arg Phe Gly Asp Ser Ser Ser Pro Ala Phe Gly Asp Leu 355 360 365

Asp Leu Cys Gly Ser Asp Leu Ile Arg Gln Ser Ala Asn Lys Cys Leu 370 375 380

Glu Leu Trp Ser Thr Pro Thr Ser Ile Asn Asp Val Ala Phe Leu Val 385 390 395 400

Ile Asn Tyr Leu Asn Gly Asn Leu Lys Cys Leu Pro Trp Ser Asp Ile
405 410 415

Pro Ile Asn Asp Glu Ile Asn Pro Ile Lys Ala His Leu Ile Glu Leu 425 420 Asn Gln His Ser Ile Ile Thr Ile Asn Ser Gln Pro Gln Val Asn Gly 440 435 Ile Arg Ser Asn Asp Lys Ile His Gly Trp Gly Pro Lys Asp Gly Tyr 455 Val Tyr Gln Lys Gln Tyr Leu Glu Phe Met Leu Pro Lys Thr Lys Leu 475 465 Pro Lys Leu Ile Asp Thr Leu Lys Asn Asn Glu Phe Leu Thr Tyr Phe Ala Ile Asp Ser Gln Gly Asp Leu Leu Ser Asn His Pro Asp Asn Ser Lys Ser Asn Ala Val Thr Trp Gly Ile Phe Pro Gly Arg Glu Ile Leu 520 Gln Pro Thr Ile Val Glu Lys Ile Ser Phe Leu Ala Trp Lys Glu Glu 530 Phe Tyr His Ile Leu Asn Glu Trp Lys Leu Asn Met Asn Lys Tyr Asp 555 Lys Pro His Ser Ala Gln Phe Ile Gln Ser Leu Ile Asp Asp Tyr Cys Leu Val Asn Ile Val Asp Asn Asp Tyr Ile Ser Pro Asp Asp Gln Ile His Ser Ile Leu Leu Ser Leu 595 <210> 25 <211> 897 <212> DNA <213> Erwinia carotovora <220> <221> CDS <222> (1)..(894) <223> REO00089 atg age ttt ttt cac gca aac cag cgg gaa gcg ctg aat caa agt ctg 48 Met Ser Phe Phe His Ala Asn Gln Arg Glu Ala Leu Asn Gln Ser Leu gcg gaa ttg cag gga cga att aat gtg tca ttt gaa ttt ttc ccg cca 96 Ala Glu Leu Gln Gly Arg Ile Asn Val Ser Phe Glu Phe Phe Pro Pro 20 cgt acc agc gat atg gaa gaa acc ctg tgg agc tct atc gat cga ctg 144 Arg Thr Ser Asp Met Glu Glu Thr Leu Trp Ser Ser Ile Asp Arg Leu 35 age age ctg aag ecc aag ttt gtt tee gtg act tae ggg geg aat tet

Sei	5 Sez		и Ьу	s Pr	o Ly	s Ph 5		l Se	r Val	Thr	Tyr 60		Ala	Asn	Ser	
61 990	/ Glu	g cg	t ga g As	c cg p Ar	g Th	t ca r Hi O	c ag s Se	c ati	t ato	aaa Lys 75	Thr	att Ile	aaa Lys	gag Glu	cgt Arg 80	240
aco Thi	ggt Gly	cto	g ga ı Gl	a gc u Al 8	a Al	a cc a Pr	t ca o Hi	c cto s Lei	g acc ı Thr 90	Cys	atc Ile	gat Asp	gct Ala	tca Ser 95	cgc Arg	288
Glı	ı Glr	Let	1 Arg	g Gl	u Il	c gc e Ala	a Gl	n Asp 105	Tyr	Trp	Glu	Ser	Gly 110	Ile	Arg	336
His	Ile	Va]	l Ala	a Le	u Ar	g Gly	/ As <u>r</u> 120	p Lev )	Pro	Gln	Glu	Gly 125	Gly	Lys	Pro	384
Asp	Met 130	Тут	: Ala	a Ala	a As <sub>l</sub>	t ctg Lei 135	ı Val	l Ser	Leu	Leu	Lys 140	Glu	Val	Gly	Asp	432
Phe 145	Asp	Ile	: Ser	r Val	l Ala 150		Туг	Pro	Glu	Val 155	His	Pro	Glu	Ala	Lys 160	480
Ser	Ala	Gln	Ala	Asp 165	Let	g att l Ile	Asn	Leu	Lys 170	His	Lys	Ile	Asp	Ala 175	Gly	528
Ala	Asn	Arg	Ala 180	Ile	Thr	cag Gln	Phe	Phe 185	Phe	Asp	Val	Glu	Ser 190	Tyr	Leu	576
Arg	Phe	Arg 195	Asp	Arg	Cys	gtg Val	Ala 200	Thr	Gly	Ile	Asp	Val 205	Glu	Ile	Val	624
Pro	Gly 210	Ile	Leu	Pro	Val	tcg Ser 215	Asn	Phe	Lys	Gln	Leu 220	Gln	Lys	Phe	Āla	672
Thr 225	Met	Thr	Asn	Val	Arg 230	gtg Val	Pro	Asn	Trp	Met 235	Thr	Thr	Met	Phe	Asp 240	720
Gly	Leu	Asp	Asn	Asp 245	Pro	gaa Glu	Thr	Arg	Lys 250	Met	Val	Gly	Ala	Ser 255	Ile	768
Ala	Met	Asp	Met 260	Val	Lys	att Ile	Leu	Ser 265	Arg	Glu	Gly	Val	Lys 270	Asp	Phe	816
His	Phe	Tyr 275	Thr	Leu	Asn	cgc Arg	Ala 280	Glu	Leu	Ser	tat Tyr	gcg Ala 285	att Ile	tgc Cys	cat His	864
						gat Asp				tga						897

295

<210> 26 <211> 298 <212> PRT <213> Erwinia carotovora <400> 26 Met Ser Phe Phe His Ala Asn Gln Arg Glu Ala Leu Asn Gln Ser Leu 10 Ala Glu Leu Gln Gly Arg Ile Asn Val Ser Phe Glu Phe Pro Pro Arg Thr Ser Asp Met Glu Glu Thr Leu Trp Ser Ser Ile Asp Arg Leu Ser Ser Leu Lys Pro Lys Phe Val Ser Val Thr Tyr Gly Ala Asn Ser Gly Glu Arg Asp Arg Thr His Ser Ile Ile Lys Thr Ile Lys Glu Arg Thr Gly Leu Glu Ala Ala Pro His Leu Thr Cys Ile Asp Ala Ser Arg Glu Gln Leu Arg Glu Ile Ala Gln Asp Tyr Trp Glu Ser Gly Ile Arg His Ile Val Ala Leu Arg Gly Asp Leu Pro Gln Glu Gly Gly Lys Pro 120 Asp Met Tyr Ala Ala Asp Leu Val Ser Leu Leu Lys Glu Val Gly Asp 130 Phe Asp Ile Ser Val Ala Ala Tyr Pro Glu Val His Pro Glu Ala Lys 155 150 Ser Ala Gln Ala Asp Leu Ile Asn Leu Lys His Lys Ile Asp Ala Gly Ala Asn Arg Ala Ile Thr Gln Phe Phe Phe Asp Val Glu Ser Tyr Leu 185 Arg Phe Arg Asp Arg Cys Val Ala Thr Gly Ile Asp Val Glu Ile Val Pro Gly Ile Leu Pro Val Ser Asn Phe Lys Gln Leu Gln Lys Phe Ala Thr Met Thr Asn Val Arg Val Pro Asn Trp Met Thr Thr Met Phe Asp Gly Leu Asp Asn Asp Pro Glu Thr Arg Lys Met Val Gly Ala Ser Ile Ala Met Asp Met Val Lys Ile Leu Ser Arg Glu Gly Val Lys Asp Phe

His Phe Tyr Thr Leu Asn Arg Ala Glu Leu Ser Tyr Ala Ile Cys His



280

285

Thr Leu Gly Val Arg Pro Asp Val Ala Arg 290 295

165

<210> 27 <211> 888 <212> DNA <213> Klebsiella pneumoniae <220> <221> CDS <222> (1)..(885) <223> RKP07488 <400> 27 atg age ttt ttt cac gee aat cag egg gaa gee etg aat cag age etg Met Ser Phe Phe His Ala Asn Gln Arg Glu Ala Leu Asn Gln Ser Leu 10 gcg gaa gtc cag ggc cag att aat gtg tct ttt gaa ttc ttt ceg ceg Ala Glu Val Gln Gly Gln Ile Asn Val Ser Phe Glu Phe Phe Pro Pro 25 cgc acc agt gaa atg gag caa acc ctg tgg aaa tcc atc gat cgc ctg 144 Arg Thr Ser Glu Met Glu Gln Thr Leu Trp Lys Ser Ile Asp Arg Leu 40 age agt etg aaa eeg aag ttt gtt teg gta ace tat gge geg aae tet 192 Ser Ser Leu Lys Pro Lys Phe Val Ser Val Thr Tyr Gly Ala Asn Ser ggc gag cgc gat cgc acc cac agc atc atc aaa ggc att aaa gag cga 240 Gly Glu Arg Asp Arg Thr His Ser Ile Ile Lys Gly Ile Lys Glu Arg acc ggt ctg gaa gca gcg ccg cac ctg acc tgt atc gat gcc agc cgc 288 Thr Gly Leu Glu Ala Ala Pro His Leu Thr Cys Ile Asp Ala Ser Arg gat gag ttg cgc act atc gct cag gat tac tgg aac aac ggt atc cgc 336 Asp Glu Leu Arg Thr Ile Ala Gln Asp Tyr Trp Asn Asn Gly Ile Arg 105 cat atc gtc gcc ctg cgc ggc gac ctg ccg ccg ggc agc ggt aaa ccg 384 His Ile Val Ala Leu Arg Gly Asp Leu Pro Pro Gly Ser Gly Lys Pro 120 gat atg tac gcc gcc gat ctg gtg acg ttg ctg aaa gag gta ggc gat 432 Asp Met Tyr Ala Ala Asp Leu Val Thr Leu Leu Lys Glu Val Gly Asp 130 135 ttt gat atc tct gtc gcc gcg tat ccg gaa gtg cat ccg gag gcg aaa 480 Phe Asp Ile Ser Val Ala Ala Tyr Pro Glu Val His Pro Glu Ala Lys 145 150 160 age geg cag geg gat tta etg aac etg aag ege aaa gta gaa gea ggg 528 Ser Ala Gln Ala Asp Leu Leu Asn Leu Lys Arg Lys Val Glu Ala Gly

39													
gcc aac cgc gcg Ala Asn Arg Ala 180	Ile Thr Gln Phe P	tc ttc gat gtg gaa he Phe Asp Val Glu 85	agc tac ctg 576 Ser Tyr Leu 190										
cgt ttt cgc gat Arg Phe Arg Asp 195	cgc tgc gtc tcg g Arg Cys Val Ser A 200	ca ggc atc gac gtg la Gly Ile Asp Val 205	gaa atc att 624 Glu Ile Ile										
ccc ggt atc ctg Pro Gly Ile Leu 210	ccg gtc tcc aac t Pro Val Ser Asn P 215	tt aaa cag gcg aaa he Lys Gln Ala Lys 220	aag ttt gcg 672 Lys Phe Ala										
gat atg acc aac Asp Met Thr Asn 225	gtc cgt atc ccg g Val Arg Ile Pro V 230	tg tgg atg tca aaa Val Trp Met Ser Lys 235	atg ttc gaa 720 Met Phe Glu 240										
ggg ctg gat aac Gly Leu Asp Asn	gac gcc gaa acc c Asp Ala Glu Thr A 245	egt caa ctg gtg ggg arg Gln Leu Val Gly 250	gcg aat atc 768 Ala Asn Ile 255										
Ala Met Asp Met 260	Val Lys Ile Leu S	agc cgg gaa ggg gtc Ser Arg Glu Gly Val 265	Lys Asp Phe 270										
cac ttc tac acc His Phe Tyr Thr 275	ctg aac cgc gcc g Leu Asn Arg Ala G 280	gag atg agc tac gcc Glu Met Ser Tyr Ala 285	lie Cys HIS										
acg ctg ggc gta Thr Leu Gly Val 290	cgc ccg gcc tga Arg Pro Ala 295		888										
<210> 28 <211> 295 <212> PRT <213> Klebsiell	a pneumoniae												

<400> 28

Met Ser Phe Phe His Ala Asn Gln Arg Glu Ala Leu Asn Gln Ser Leu

Ala Glu Val Gln Gly Gln Ile Asn Val Ser Phe Glu Phe Phe Pro Pro 20

Arg Thr Ser Glu Met Glu Gln Thr Leu Trp Lys Ser Ile Asp Arg Leu

Ser Ser Leu Lys Pro Lys Phe Val Ser Val Thr Tyr Gly Ala Asn Ser

Gly Glu Arg Asp Arg Thr His Ser Ile Ile Lys Gly Ile Lys Glu Arg 75

Thr Gly Leu Glu Ala Ala Pro His Leu Thr Cys Ile Asp Ala Ser Arg

Asp Glu Leu Arg Thr Ile Ala Gln Asp Tyr Trp Asn Asn Gly Ile Arg 110 100

His Ile Val Ala Leu Arg Gly Asp Leu Pro Pro Gly Ser Gly Lys Pro

115			120		125	
Asp Met Tyr 130	Ala Ala	Asp Leu 135	Val Thr	Leu Leu	Lys Glu V	al Gly Asp
Phe Asp Ile 145	Ser Val	Ala Ala 150	Tyr Pro	Glu Val 155	His Pro G	lu Ala Lys 160
Ser Ala Gln	Ala Asp 165	Leu Leu	Asn Leu	Lys Arg 170	Lys Val G	lu Ala Gly 175
Ala Asn Arg	Ala Ile 180	Thr Gln	Phe Phe 185	Phe Asp		er Tyr Leu 90
Arg Phe Arg 195	Asp Arg	Cys Val	Ser Ala 200	Gly Ile	Asp Val G 205	lu Ile Ile
Pro Gly Ile 210	Leu Pro	Val Ser 215	Asn Phe		Ala Lys Ly 220	's Phe Ala
Asp Met Thr 225				235		240
Gly Leu Asp	245			250		255
	200		265		27	0
His Phe Tyr 1 275		4	Ala Glu : 280	Met Ser 1	Tyr Ala Il 285	e Cys His
Thr Leu Gly 1 290	Val Arg P	ro Ala 295				
<210> 29 <211> 891						
<212> DNA <213> Salmone	ella typh:	i				
<220> <221> CDS <222> (1)(8	`. 88)					
<223> RTY0248	*					
<pre>&lt;400&gt; 29 atg agc ttt t Met Ser Phe Pi 1</pre>	tt cac go he His Al 5	c aac c a Asn G	ın Arg G	aa gee et lu Ala Le 10	tg aat cag eu Asn Gln	g agc ctg 48 1 Ser Leu 15
gcg gaa gta ca Ala Glu Val G	ag ggt ca ln Gly Gl 20	g att aa n Ile As	ac gtt t sn Val S 25	cg ttt ga er Phe Gl	aa ttt ttc lu Phe Phe 30	Pro Pro
cgc acc agt ga Arg Thr Ser Gl 35	u met Gi	i Gin Th	r Leu T	cp Asn Se	r Ile Asp 45	Arg Leu
agc agc ctg aa Ser Ser Leu Ly	a ccg aag s Pro Lys	g ttt gt s Phe Va	t tcg gt l Ser Va	a acg ta l Thr Ty	t ggc gcc r Gly Ala	aac tcc 192 Asn Ser

60 55 50 ggg gaa cgt gac cgc act cat agt gtt att aaa ggc att aaa gag cgt 240 Gly Glu Arg Asp Arg Thr His Ser Val Ile Lys Gly Ile Lys Glu Arg 70 act ggg ctt gag gcc gcg ccg cac ctt acc tgt att gac gcc acg cgc 288 Thr Gly Leu Glu Ala Ala Pro His Leu Thr Cys Ile Asp Ala Thr Arg 90 gat gaa ctg cgc acc atc gcc cgc gac tac tgg aat aac ggt atc cgc 336 Asp Glu Leu Arg Thr Ile Ala Arg Asp Tyr Trp Asn Asn Gly Ile Arg 105 100 cac att gtt gct ttg cgc ggc gat ttg ccg ccg ggc agc ggt aag ccg 384 His Ile Val Ala Leu Arg Gly Asp Leu Pro Pro Gly Ser Gly Lys Pro 120 115 gag atg tac gcc gcc gat ctg gtt ggt ttg ctc aaa gag gtg gtc gat 432 Glu Met Tyr Ala Ala Asp Leu Val Gly Leu Leu Lys Glu Val Val Asp 135 130 ttc gat att tca gta gcg gcc tat ccg gag gta cat ccg gaa gcg aaa 480 Phe Asp Ile Ser Val Ala Ala Tyr Pro Glu Val His Pro Glu Ala Lys 155 145 age geg cag gee gat etg ett aat etg aag egt aaa gtg gat get gge 528 Ser Ala Gln Ala Asp Leu Leu Asn Leu Lys Arg Lys Val Asp Ala Gly 170 gct aac cgc gcg ata acc caa ttt ttc ttc gat gtg gaa agc tat ctg 576 Ala Asn Arg Ala Ile Thr Gln Phe Phe Phe Asp Val Glu Ser Tyr Leu 185 180 cgt ttt cgc gac cgc tgt gtt tcc gcc ggt atc gac gta gaa att att 624 Arg Phe Arg Asp Arg Cys Val Ser Ala Gly Ile Asp Val Glu Ile Ile 200 195 ccc ggc att tta ccg gtg tct aac ttt aaa cag gcg aaa aaa ttt gcc 672 Pro Gly Ile Leu Pro Val Ser Asn Phe Lys Gln Ala Lys Lys Phe Ala 215 210 gat atg acc aat gtc egc att eeg tee tgg atg teg etg atg ttt gag 720 Asp Met Thr Asn Val Arg Ile Pro Ser Trp Met Ser Leu Met Phe Glu 235 230 225 ggg ctg gat gat gac gca gaa acc cgc aag ctg gtg ggc gct aac att 768 Gly Leu Asp Asp Asp Ala Glu Thr Arg Lys Leu Val Gly Ala Asn Ile 250 245 gcg atg gac atg gtg aaa att tta agc cgc gaa gga gtg aag gat ttc 816 Ala Met Asp Met Val Lys Ile Leu Ser Arg Glu Gly Val Lys Asp Phe 270 260 cac ttc tac acg ttg aat cgt gcg gaa atg agt tat gcc att tgc cac 864 His Phe Tyr Thr Leu Asn Arg Ala Glu Met Ser Tyr Ala Ile Cys His 280 275 891 acg ctg ggc gta aga ccg ggt tta taa Thr Leu Gly Val Arg Pro Gly Leu 295

· <210> 30

<211> 296

<212> PRT

<213> Salmonella typhi

<400> 30

Met Ser Phe Phe His Ala Asn Gln Arg Glu Ala Leu Asn Gln Ser Leu

1 5 10 15

Ala Glu Val Gln Gly Gln Ile Asn Val Ser Phe Glu Phe Pro Pro 20 25 30

Arg Thr Ser Glu Met Glu Gln Thr Leu Trp Asn Ser Ile Asp Arg Leu 35 40 45

Ser Ser Leu Lys Pro Lys Phe Val Ser Val Thr Tyr Gly Ala Asn Ser 50 55 60

Gly Glu Arg Asp Arg Thr His Ser Val Ile Lys Gly Ile Lys Glu Arg 65 70 75 80

Thr Gly Leu Glu Ala Ala Pro His Leu Thr Cys Ile Asp Ala Thr Arg 85 90 95

Asp Glu Leu Arg Thr Ile Ala Arg Asp Tyr Trp Asn Asn Gly Ile Arg 100 105 110

His Ile Val Ala Leu Arg Gly Asp Leu Pro Pro Gly Ser Gly Lys Pro 115 120 125

Glu Met Tyr Ala Ala Asp Leu Val Gly Leu Leu Lys Glu Val Val Asp 130 135 140

Phe Asp Ile Ser Val Ala Ala Tyr Pro Glu Val His Pro Glu Ala Lys
145 150 155 160

Ser Ala Gln Ala Asp Leu Leu Asn Leu Lys Arg Lys Val Asp Ala Gly
165 170 175

Ala Asn Arg Ala Ile Thr Gln Phe Phe Phe Asp Val Glu Ser Tyr Leu 180 . 185 190

Arg Phe Arg Asp Arg Cys Val Ser Ala Gly Ile Asp Val Glu Ile Ile 195 200 205

Pro Gly Ile Leu Pro Val Ser Asn Phe Lys Gln Ala Lys Lys Phe Ala 210 215 220

Asp Met Thr Asn Val Arg Ile Pro Ser Trp Met Ser Leu Met Phe Glu 230 235 240

Gly Leu Asp Asp Asp Ala Glu Thr Arg Lys Leu Val Gly Ala Asn Ile 245 250 255

Ala Met Asp Met Val Lys Ile Leu Ser Arg Glu Gly Val Lys Asp Phe 260 265 270

His Phe Tyr Thr Leu Asn Arg Ala Glu Met Ser Tyr Ala Ile Cys His 275 280 285

Thr Leu Gly Val Arg Pro Gly Leu 290 295

<210> 31 <211> 891 <212> DNA <213> Salmonella typhimurium <220> <221> CDS <222> (1)..(888) <223> RSY00593 <400> 31 atg age ttt ttt cac gcc aac cag cgg gaa gcc ctg aat cag age ctg Met Ser Phe Phe His Ala Asn Gln Arg Glu Ala Leu Asn Gln Ser Leu 10 15 gcg gaa gta cag ggt cag att aac gtt tcg ttt gaa ttt ttc ccg ccg Ala Glu Val Gln Gly Gln Ile Asn Val Ser Phe Glu Phe Pro Pro 20 cgc acc agt gaa atg gag caa acc ctg tgg aac tcc atc gat cgc ctg Arg Thr Ser Glu Met Glu Gln Thr Leu Trp Asn Ser Ile Asp Arg Leu 35 age agt etg aaa eeg aag ttt gtt teg gta aeg tat gge gee aac tee 192 Ser Ser Leu Lys Pro Lys Phe Val Ser Val Thr Tyr Gly Ala Asn Ser 60 50 ggg gaa cgc gac cgc acc cat agc gtt att aaa ggc atc aaa gag cgt Gly Glu Arg Asp Arg Thr His Ser Val Ile Lys Gly Ile Lys Glu Arg 70 65 act ggg ctt gag gcc gcg ccg cac ctt acc tgt att gac gcc acg cgc 288 Thr Gly Leu Glu Ala Ala Pro His Leu Thr Cys Ile Asp Ala Thr Arg 85 gat gaa ctg cgc acc atc gcc cgc gac tac tgg aat aac ggt atc cgc 336 Asp Glu Leu Arg Thr Ile Ala Arg Asp Tyr Trp Asn Asn Gly Ile Arg 110 105 100 cac att gtc gct ttg cgc ggc gat ttg ccg ccg ggc agc ggt aag ccg 384 His Ile Val Ala Leu Arg Gly Asp Leu Pro Pro Gly Ser Gly Lys Pro 115 gag atg tac gcc gcc gat ctg gtt ggt ttg ctc aaa gag gtg gcc gat 432 Glu Met Tyr Ala Ala Asp Leu Val Gly Leu Leu Lys Glu Val Ala Asp 135 130 ttc gat att tca gta gcg gcc tat ccg gag gta cat ccg gaa gcg aaa 480 Phe Asp Ile Ser Val Ala Ala Tyr Pro Glu Val His Pro Glu Ala Lys 160 155 150 age geg cag gee gat etg ett aat etg aag egt aaa gtg gat get gge Ser Ala Gln Ala Asp Leu Leu Asn Leu Lys Arg Lys Val Asp Ala Gly 170 165 get aac ege geg ata acc caa ttt tte tte gat gtg gaa age tac etg



44	
Ala Asn Arg Ala Ile Thr Gln Phe Phe Phe Asp Val Glu Ser Tyr Leu 180 185 190	
cgt ttt cgc gac cgc tgt gtt tct gcc ggt atc gac gta gaa att att Arg Phe Arg Asp Arg Cys Val Ser Ala Gly Ile Asp Val Glu Ile Ile 195 200 205	624
ccc ggc att tta ccg gtg tct aac ttt aaa cag gca aaa aaa ttt gcc Pro Gly Ile Leu Pro Val Ser Asn Phe Lys Gln Ala Lys Lys Phe Ala 210 215 220	672
gat atg acc aat gtc cgc att ccg tcc tgg atg tca ctg atg ttt gag Asp Met Thr Asn Val Arg Ile Pro Ser Trp Met Ser Leu Met Phe Glu 225 230 235 240	720
ggg ctg gat aat gac gca gaa acc cgc aag ctg gtg ggc gct aac att Gly Leu Asp Asn Asp Ala Glu Thr Arg Lys Leu Val Gly Ala Asn Ile 245 250 255	768
gcg atg gac atg gtg aaa att tta agc cgt gaa gga gtg aag gat ttc Ala Met Asp Met Val Lys Ile Leu Ser Arg Glu Gly Val Lys Asp Phe 260 265 270	816
cac ttc tac acg ttg aat cgt gcg gaa atg agt tat gcc att tgc cac His Phe Tyr Thr Leu Asn Arg Ala Glu Met Ser Tyr Ala Ile Cys His 275 280 285	864
acg ctg ggc gta aga ccg ggt tta taa Thr Leu Gly Val Arg Pro Gly Leu 290 .	891
<210> 32 <211> 296 <212> PRT <213> Salmonella typhimurium	
<pre>&lt;400&gt; 32 Met Ser Phe Phe His Ala Asn Gln Arg Glu Ala Leu Asn Gln Ser Leu 1 5 10 15</pre>	
Ala Glu Val Gln Gly Gln Ile Asn Val Ser Phe Glu Phe Phe Pro Pro 20 25 30	
Arg Thr Ser Glu Met Glu Gln Thr Leu Trp Asn Ser Ile Asp Arg Leu 35 40 45	
Ser Ser Leu Lys Pro Lys Phe Val Ser Val Thr Tyr Gly Ala Asn Ser 50 55 60	
Gly Glu Arg Asp Arg Thr His Ser Val Ile Lys Gly Ile Lys Glu Arg 65 70 75 80	
The Cly Ion Cly 31- 31- 31- 31-	
Thr Gly Leu Glu Ala Ala Pro His Leu Thr Cys Ile Asp Ala Thr Arg 85 90 95	



Glu Met Tyr Ala Ala Asp Leu Val Gly Leu Leu Lys Glu Val Ala Asp 130 Phe Asp Ile Ser Val Ala Ala Tyr Pro Glu Val His Pro Glu Ala Lys 155 150 Ser Ala Gln Ala Asp Leu Leu Asn Leu Lys Arg Lys Val Asp Ala Gly 170 Ala Asn Arg Ala Ile Thr Gln Phe Phe Phe Asp Val Glu Ser Tyr Leu Arg Phe Arg Asp Arg Cys Val Ser Ala Gly Ile Asp Val Glu Ile Ile 200 Pro Gly Ile Leu Pro Val Ser Asn Phe Lys Gln Ala Lys Lys Phe Ala 215 Asp Met Thr Asn Val Arg Ile Pro Ser Trp Met Ser Leu Met Phe Glu 230 225 Gly Leu Asp Asn Asp Ala Glu Thr Arg Lys Leu Val Gly Ala Asn Ile 250 Ala Met Asp Met Val Lys Ile Leu Ser Arg Glu Gly Val Lys Asp Phe His Phe Tyr Thr Leu Asn Arg Ala Glu Met Ser Tyr Ala Ile Cys His 280 Thr Leu Gly Val Arg Pro Gly Leu 295 290 <210> 33 <211> 891 <212> DNA <213> Escherichia coli <220> <221> CDS <222> (1)..(888) . <223> REC03839 atg age ttt ttt cac gcc age cag egg gat gcc etg aat cag age etg Met Ser Phe Phe His Ala Ser Gln Arg Asp Ala Leu Asn Gln Ser Leu 1 gca gaa gtc cag ggg cag att aac gtt tcg ttc gag ttt ttc ccg ccg 96 Ala Glu Val Gln Gly Gln Ile Asn Val Ser Phe Glu Phe Pro Pro 20 cgt acc agt gaa atg gag cag acc ctg tgg aac tcc atc gat cgc ctt 144 Arg Thr Ser Glu Met Glu Gln Thr Leu Trp Asn Ser Ile Asp Arg Leu 35 age age etg aaa eeg aag ttt gta teg gtg ace tat gge geg aac tee 192 Ser Ser Leu Lys Pro Lys Phe Val Ser Val Thr Tyr Gly Ala Asn Ser

												•	·				
65	GIU	I AL	g As	p A	rg T	nr н 70	is S	er	Ile	: Il	е <b>L</b> y 7	rs Gl '5	y Il	e Ly	s As	t cgo p Aro	9
1111	GIY	, re	ı Gı	u A.	14 A.	ıa P	ro H	is	Leu	Th:	r Cy O	s Il	e As	p Al.	a Th 9	_	•
gac Asp	gag Glu	cto Lev	g cg 1 Ar	g m	c at	t g	ca c la A	rg .	gac Asp 105	Ty	c tg r Tr	g aa p As:	t aad n Asi	gg Gl Gl	y Il	t cgt e Arg	336 1
cat His	atc Ile	gtg Val 115	. MI	g ct a Le	g cg u Ar	gt gg g G)	LY A	at ( sp 1 20	ctg Leu	Pro	g cc o Pr	g ggg o Gl	a agt y Sei 125	Gly	t aag	g cca s Pro	384
gaa Glu	atg Met 130	tat	gct Ala	t tc a Se	t ga r As	c ct p Le 13	u va	tg a	acg Thr	cto	g tta	a aaa u Lys 140	3 Glu	a gtg ı Va]	g gca l Ala	a gat a Asp	432
145	veħ	716	261	. va	15	a Al	a Ty	r £	ro	Glu	Va]	l His	Pro	Glu	ı Ala	aaa Lys 160	
561	AIG	GIII	VIO	165	5 5	и те	u As	n L	eu	Lys 170	Arg	, Lys	Val	Asp	175		
AIA	ASII	Arg	180	TTE	e Tni	c GI	n Ph	e P 1	he 85	Phe	Asp	Val	Glu	Ser 190	Tyr	ctg Leu	576
m's		195	Asp	ALG	, Cys	va.	20	r A O	1a	СΙΆ	Ile	Asp	Val 205	Glu	Ile	att Ile	624
PIO	210	116	ьеu	Pro	va1	215	: Ası	ı Pl	he :	Lys	Gln	Ala 220		Lys	Phe	Ala	672
gat a Asp I 225		****	ASII	Val	230	116	PIC	A	la '	ı.tb	Met 235	Ala	Gln	Met	Phe	Asp 240	720
ggt ( Gly I	etg ( Leu )	gat Asp	gat Asp	gat Asp 245	gcc Ala	gaa Glu	acc	Ar	g I	aaa Lys 250	ctg Leu	gtt Val	Gly	gcg Ala	aat Asn 255	att Ile	768
gcc a Ala N	etg g	asp 1	atg Met 260	gtg Val	aag Lys	att Ile	tta Leu	ag Se 26	rA	gt Irg	gaa Glu	gga Gly	gtg Val	aaa Lys 270	gat Asp	ttc Phe	816
cac t His P	ne 1	at a yr 7	acg Thr	ctt Leu	aac Asn	cgt Arg	gct Ala 280	ga Gl	a a u M	itg . let :	agt Ser	tac Tyr	gcg Ala 285	att Ile	tgc Cys	cat His	864
acg c Thr L 2	tg g eu G 90	ly v	tt d al 1	cga Arg	Pro	ggt Gly 295	tta Leu	ta	a								891

<210> 34

<211> 296

<212> PRT

<213> Escherichia coli

<400> 34

Met Ser Phe Phe His Ala Ser Gln Arg Asp Ala Leu Asn Gln Ser Leu 1 5 10 15

Ala Glu Val Gln Gly Gln Ile Asn Val Ser Phe Glu Phe Phe Pro Pro 20 25 30

Arg Thr Ser Glu Met Glu Gln Thr Leu Trp Asn Ser Ile Asp Arg Leu
35 40 45

Ser Ser Leu Lys Pro Lys Phe Val Ser Val Thr Tyr Gly Ala Asn Ser
50 60

Gly Glu Arg Asp Arg Thr His Ser Ile Ile Lys Gly Ile Lys Asp Arg
65 70 75 80

Thr Gly Leu Glu Ala Ala Pro His Leu Thr Cys Ile Asp Ala Thr Pro 85 90 95

Asp Glu Leu Arg Thr Ile Ala Arg Asp Tyr Trp Asn Asn Gly Ile Arg 100 105 110

His Ile Val Ala Leu Arg Gly Asp Leu Pro Pro Gly Ser Gly Lys Pro 115 120 125

Glu Met Tyr Ala Ser Asp Leu Val Thr Leu Leu Lys Glu Val Ala Asp 130 135 140

Phe Asp Ile Ser Val Ala Ala Tyr Pro Glu Val His Pro Glu Ala Lys
145 150 155 160

Ser Ala Gln Ala Asp Leu Leu Asn Leu Lys Arg Lys Val Asp Ala Gly
165 170 175

Ala Asn Arg Ala Ile Thr Gln Phe Phe Phe Asp Val Glu Ser Tyr Leu 180 185 190

Arg Phe Arg Asp Arg Cys Val Ser Ala Gly Ile Asp Val Glu Ile Ile 195 200 205

Pro Gly Ile Leu Pro Val Ser Asn Phe Lys Gln Ala Lys Lys Phe Ala 210 215 220

Asp Met Thr Asn Val Arg Ile Pro Ala Trp Met Ala Gln Met Phe Asp 225 230 235 240

Gly Leu Asp Asp Asp Ala Glu Thr Arg Lys Leu Val Gly Ala Asn Ile 245 250 255

Ala Met Asp Met Val Lys Ile Leu Ser Arg Glu Gly Val Lys Asp Phe

His Phe Tyr Thr Leu Asn Arg Ala Glu Met Ser Tyr Ala Ile Cys His 275 280 285

Thr Leu Gly Val Arg Pro Gly Leu 290 295

<210> 35 <211> 915 <212> DNA <213> Vibrio cholerae <220> <221> CDS <222> (1)..(912) <223> RVC06433 <400> 35 gtg aca etc ggt cac agg gag tac aag atg gga tac aca cac get agc **4R** Val Thr Leu Gly His Arg Glu Tyr Lys Met Gly Tyr Thr His Ala Ser cat atc gat gca ttg aac caa aac att gcg gag ctt tcc gac atc aat His Ile Asp Ala Leu Asn Gln Asn Ile Ala Glu Leu Ser Asp Ile Asn 20 gtt tcg ttt gag ttt ttt cca ccc agc tca cca caa atg gaa gaa acg 144 Val Ser Phe Glu Phe Phe Pro Pro Ser Ser Pro Gln Met Glu Glu Thr 35 ctt tgg gga tcg gta cac cgt ctg aaa aca ctc caa ccg aaa ttt gtt 192 Leu Trp Gly Ser Val His Arg Leu Lys Thr Leu Gln Pro Lys Phe Val 50 tog gto act tat ggt gca aac tot ggt gag cgt gac cgt act cac teg Ser Val Thr Tyr Gly Ala Asn Ser Gly Glu Arg Asp Arg Thr His Ser 65 atc att aaa gcg atc aaa gat caa acc ggt tta att gcc gcg cca cac 288 Ile Ile Lys Ala Ile Lys Asp Gln Thr Gly Leu Ile Ala Ala Pro His 85 90 ctg act tgt atc gat gcc act cgt gat gaa ctg atc cag atc gcc gat 336 Leu Thr Cys Ile Asp Ala Thr Arg Asp Glu Leu Ile Gln Ile Ala Asp 100 gac tac tgg cat aac ggc atc cag aat att gtg gcg ctg cgt ggg gat 384 Asp Tyr Trp His Asn Gly Ile Gln Asn Ile Val Ala Leu Arg Gly Asp 115 atc ccg gct ggc ggt ggt aag cca gag atg tac gcc tcc gat cta gtg 432 Ile Pro Ala Gly Gly Lys Pro Glu Met Tyr Ala Ser Asp Leu Val 130 acg ctg ctc aaa tca cgc cac gat ttt gat att tcc gtg gcc gcc ttc 480 Thr Leu Leu Lys Ser Arg His Asp Phe Asp Ile Ser Val Ala Ala Phe 145 155 cct gaa gtg cac cct gaa gcc aaa agc gcg caa gcg gac ctg ctc aat 528 Pro Glu Val His Pro Glu Ala Lys Ser Ala Gln Ala Asp Leu Leu Asn 170

tta aaa cgt aaa gtc gat gca ggt gcg aat cgt gcc atc acg cag ttt

Leu	Lys	Arg	Lys 180	Val	Asp	Ala	Gly	Ala 185	Asn	Arg	Ala	Ile	Thr 190	Gln	Phe	
ttc Phe	ttt Phe	gat Asp 195	gta Val	gaa Glu	agc Ser	tac Tyr	ctg Leu 200	cgt Arg	ttt Phe	cgc Arg	gat Asp	cgc Arg 205	tgt Cys	gtg Val	gcc Ala	624
gct Ala	999 Gly 210	att Ile	gac Asp	gta Val	gaa Glu	atc Ile 215	gtg Val	cct Pro	ggc Gly	att Ile	ctg Leu 220	ccg Pro	gtt Val	tct Ser	aac Asn	672
Phe 225	Lys	Gln	Ala	Ser	Arg 230	Phe	Ala	Ala	Gln	Asn 235	Asn	var	гÀв	val	ccg Pro 240	720
Asn	Trp	Met	Val	Lys 245	Gln	Phe	GLu	GIĀ	1eu 250	GIU	Asp	qaA	PIO	255		768
Arg	Gln	Leu	Val 260	Gly	Ala	ser	GIn	265	IIe	Asp	Mec	val	270	Val	ctg Leu	816
Cys	Arg	Glu 275	Gly	Val	Lys	Asp	280	HIS	Pne	туг	ini	285	. Abii	, AL	gcc Ala	864
gaa Glu	atg Met 290	Thr	tac Tyr	gcg Ala	tta Leu	tgc Cys 295	cac His	acc Thr	tta Leu	ggc	gtt Val 300	ALG	cca Pro	Glr	gct Ala	912
taa																915
<21 <21	0> 3 1> 3 2> P 3> V	04 RT	o ch	olera	ae											
-40	0> 3	6	•													•
Val 1	Thr	Leu		5					10					<b>.</b>		
			20					25					31	•	e Asn	
Val	Ser	Phe 35		Phe	Phe	Pro	Pro 40		Ser	Pro	Glr	Met	: Glu	ı Gl	u Thr	
Leu	Trp 50		Ser	Val	His	Arg 55	Leu	Lys	Thr	Lev	Glr 60	ı Pro	o Lya	s Ph	e Val	
Ser 65		Thr	Tyr	Gly	Ala 70	Asn	Ser	Gly	Glu	75	j Asp	Ar	g Th	r Hi	s Ser 80	•
Ile	lle	. Lys	Ala	Ile 85	Lys	Asp	Gln	Thr	Gly 90	Lev	ı Ile	e Ala	a Al	a Pr 9	o His 5	
Leu	Thr	Сув	Ile		Ala	Thr	Arg	Asp 105	Glu	Lev	ı Ile	e Gli	n Il	e Al O	a Asp	•

Asp Tyr Trp His Asn Gly Ile Gln Asn Ile Val Ala Leu Arg Gly Asp 115 120 125

Ile Pro Ala Gly Gly Gly Lys Pro Glu Met Tyr Ala Ser Asp Leu Val

Thr Leu Leu Lys Ser Arg His Asp Phe Asp Ile Ser Val Ala Ala Phe 145 150 155 160

Pro Glu Val His Pro Glu Ala Lys Ser Ala Gln Ala Asp Leu Leu Asn 165 170 175

Leu Lys Arg Lys Val Asp Ala Gly Ala Asn Arg Ala Ile Thr Gln Phe 180 185 190

Phe Phe Asp Val Glu Ser Tyr Leu Arg Phe Arg Asp Arg Cys Val Ala 195 200 205

Ala Gly Ile Asp Val Glu Ile Val Pro Gly Ile Leu Pro Val Ser Asn 210 215 · 220

Phe Lys Gln Ala Ser Arg Phe Ala Ala Gln Asn Asn Val Lys Val Pro 235 230 235

Asn Trp Met Val Lys Gln Phe Glu Gly Leu Glu Asp Asp Pro Val Thr 245 250 255

Arg Gln Leu Val Gly Ala Ser Gln Ala Ile Asp Met Val Arg Val Leu 260 265 270

Cys Arg Glu Gly Val Lys Asp Phe His Phe Tyr Thr Leu Asn Arg Ala 275 280 285

Glu Met Thr Tyr Ala Leu Cys His Thr Leu Gly Val Arg Pro Gln Ala 290 295 300

<210> 37

<211> 879

<212> DNA

<213> Haemophilus influenzae

<220>

<221> CDS

<222> (1)..(876)

<223> RHI06620

<400> 37

atg agc tac gcg aaa gaa att gat aca tta aat caa cat att gca gat 48
Met Ser Tyr Ala Lys Glu Ile Asp Thr Leu Asn Gln His Ile Ala Asp
1 5 10 15

ttt aat aaa aaa att aat gtc tcc ttt gaa ttt ttt cca cct aaa aac 96
Phe Asn Lys Lys Ile Asn Val Ser Phe Glu Phe Phe Pro Pro Lys Asn
20 25 30

gaa aaa atg gaa acc ctt cta tgg gat tca att cat cgt tta aaa gta 144 Glu Lys Met Glu Thr Leu Leu Trp Asp Ser Ile His Arg Leu Lys Val



45 40 35 tta aag cet aaa ttt gtg tea gte aet tae ggt gea aat teg gga gaa 192 Leu Lys Pro Lys Phe Val Ser Val Thr Tyr Gly Ala Asn Ser Gly Glu cgt gac cgc act cac ggc att gtg aaa gcc att aaa caa gaa act ggc 240 Arg Asp Arg Thr His Gly Ile Val Lys Ala Ile Lys Gln Glu Thr Gly 70 tta gaa gcc gca cca cat tta act gga att gat gcc aca cct gaa gaa 288 Leu Glu Ala Ala Pro His Leu Thr Gly Ile Asp Ala Thr Pro Glu Glu tta aaa caa att gcg aga gat tat tgg gat agt ggt att cgc cgt att 336 Leu Lys Gln Ile Ala Arg Asp Tyr Trp Asp Ser Gly Ile Arg Arg Ile 100 gtt gcg tta cgc ggt gac gaa cct aaa ggt tac gcg aaa aaa cca ttt 384 Val Ala Leu Arg Gly Asp Glu Pro Lys Gly Tyr Ala Lys Lys Pro Phe 120 115 tat gcg tca gat ctt gtg gaa tta ctc cgt tct gtc gct gat ttt gat 432 Tyr Ala Ser Asp Leu Val Glu Leu Leu Arg Ser Val Ala Asp Phe Asp 135 130 att tot gta god got tat coc gaa gtt cat coa gaa goa aaa too goa 480 Ile Ser Val Ala Ala Tyr Pro Glu Val His Pro Glu Ala Lys Ser Ala 150 145 caa gca gac tta att aat tta aaa cgt aaa att gat gca ggt gca aac Gln Ala Asp Leu Ile Asn Leu Lys Arg Lys Ile Asp Ala Gly Ala Asn 165 cac gtc att aca caa ttt ttc ttt gat att gaa aac tac cta cgt ttt-His Val Ile Thr Gln Phe Phe Asp Ile Glu Asn Tyr Leu Arg Phe 185 180 cgt gat cgt tgt gca tca att ggt att gat act gaa atc gta ccc ggt 624 Arg Asp Arg Cys Ala Ser Ile Gly Ile Asp Thr Glu Ile Val Pro Gly 200 195 att tta cct gtt act aat ttt aaa caa ctc caa aaa atg gca tca ttc 672 Ile Leu Pro Val Thr Asn Phe Lys Gln Leu Gln Lys Met Ala Ser Phe 215 210 act aat gtg aaa att cca gcg tgg tta gtt aaa gcc tat gat ggt ttg 720 Thr Asn Val Lys Ile Pro Ala Trp Leu Val Lys Ala Tyr Asp Gly Leu 230 225 gat aat gat cca act aca cgt aat ctt gtg gca gca agt gtt gca atg 768 Asp Asn Asp Pro Thr Thr Arg Asn Leu Val Ala Ala Ser Val Ala Met 250 245 gat atg gta aaa att tta tct cgc gaa ggc gtg aat gac ttc cac ttt 816 Asp Met Val Lys Ile Leu Ser Arg Glu Gly Val Asn Asp Phe His Phe 260 tat aca tta aat cgt agt gaa tta act tat gct atc tgt cat atg tta 864 Tyr Thr Leu Asn Arg Ser Glu Leu Thr Tyr Ala Ile Cys His Met Leu 275

ggt gta aga cct taa Gly Val Arg Pro 290

879

<210> 38

<211> 292

<212> PRT

<213> Haemophilus influenzae

<400> 38

Met Ser Tyr Ala Lys Glu Ile Asp Thr Leu Asn Gln His Ile Ala Asp

1 10 15

Phe Asn Lys Lys Ile Asn Val Ser Phe Glu Phe Phe Pro Pro Lys Asn 20 25 30

Glu Lys Met Glu Thr Leu Leu Trp Asp Ser Ile His Arg Leu Lys Val 35 40 45

Leu Lys Pro Lys Phe Val Ser Val Thr Tyr Gly Ala Asn Ser Gly Glu
50 55 60

Arg Asp Arg Thr His Gly Ile Val Lys Ala Ile Lys Gln Glu Thr Gly 65 70 75 80

Leu Glu Ala Ala Pro His Leu Thr Gly Ile Asp Ala Thr Pro Glu Glu 85 90 95

Leu Lys Gln Ile Ala Arg Asp Tyr Trp Asp Ser Gly Ile Arg Arg Ile
100 105 110

Val Ala Leu Arg Gly Asp Glu Pro Lys Gly Tyr Ala Lys Lys Pro Phe 115 120 125

Tyr Ala Ser Asp Leu Val Glu Leu Leu Arg Ser Val Ala Asp Phe Asp 130 135 140

Ile Ser Val Ala Ala Tyr Pro Glu Val His Pro Glu Ala Lys Ser Ala 145 150 155 160

Gln Ala Asp Leu Ile Asn Leu Lys Arg Lys Ile Asp Ala Gly Ala Asn 165 170 175

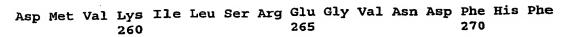
His Val Ile Thr Gln Phe Phe Phe Asp Ile Glu Asn Tyr Leu Arg Phe
180 185 190

Arg Asp Arg Cys Ala Ser Ile Gly Ile Asp Thr Glu Ile Val Pro Gly
195 200 205

Ile Leu Pro Val Thr Asn Phe Lys Gln Leu Gln Lys Met Ala Ser Phe 210 215 220

Thr Asn Val Lys Ile Pro Ala Trp Leu Val Lys Ala Tyr Asp Gly Leu 225 230 235 240

Asp Asn Asp Pro Thr Thr Arg Asn Leu Val Ala Ala Ser Val Ala Met
245 250 255



Tyr Thr Leu Asn Arg Ser Glu Leu Thr Tyr Ala Ile Cys His Met Leu 275 280 285

Gly Val Arg Pro 290

<210> 39
<211> 945
<212> DNA
<213> Caulobacter crescentus
<220>
<221> CDS
<222> (1)..(942)

Ala Pro Leu Asp Pro Ala Phe Val Ser Val Thr Tyr Gly Ala Gly Gly
50 55 60

tcc acc cgc gag cgc acc cac cgc acc gtc aag cgg atc ctg gac gag
Ser Thr Arg Glu Arg Thr His Arg Thr Val Lys Arg Ile Leu Asp Glu
65 70 75 80

acc agc ctc aag ccc gcc gcg cac ctg acc tgc gtc ggc gcc agt cgc 288
Thr Ser Leu Lys Pro Ala Ala His Leu Thr Cys Val Gly Ala Ser Arg
85 90 95

gaa gag gtc gat gag gtc att cgc gag tac tgg gag acc ggg gtc cgt 336 Glu Glu Val Asp Glu Val Ile Arg Glu Tyr Trp Glu Thr Gly Val Arg 100 105 110

cac atc gtt tcg ctg cgg ggc gat ccg ccc ggc gag ggc ggc atc
His Ile Val Ser Leu Arg Gly Asp Pro Pro Pro Gly Glu Gly Gly Ile
115 120 125

ggc ggg gtc tat gtg ccg cgc gcc gac ggc tac gcc aac gcc aca gag
Gly Val Tyr Val Pro Arg Ala Asp Gly Tyr Ala Asn Ala Thr Glu
130
135
140

ttg acc aag gcc gtg cgc gcg atc gcg ccg ttc gag gtg ctg gtc ggg 480 Leu Thr Lys Ala Val Arg Ala Ile Ala Pro Phe Glu Val Leu Val Gly 145 150 155 160

gto Val	tat l Tyr	: ccc : Pro	gag Glu	g aag 1 Ly: 16:	s Hl	t cco	gag Glu	g ago 1 Ser	Pro 170	Ser	ttg Leu	gag Glu	cac His	gac Asp 175		528
gac	gto Val	: ttg . Leu	g aag Lys 180	GT1	j aaq 1 Lys	g gto s Val	gac Asp	gcc Ala 185	Gly	gcg Ala	acg Thr	ctg Leu	999 Gly 190	Ile	agc Ser	576
cag Gln	ttc Phe	ttc Phe 195	ttc Phe	gac Asp	: cto ) Lev	gac 1 Asp	gcc Ala 200	Phe	ctg Leu	g cgc	ttc Phe	gtc Val 205	gac Asp	aag Lys	gtg Val	624
cgc Arg	gcg Ala 210	Ата	ggc Gly	ato Ile	acc Thr	att Ile 215	Pro	atc Ile	gtg Val	ccg Pro	999 Gly 220	atc Ile	atg Met	ccg Pro	gtg Val	672
225	ASII	Pne	gcg Ala	GIY	230	гуѕ	ьуѕ	Met	Ala	Ala 235	Ala	Cys	Gln	Thr	Ala 240	720
тте	PIO	ser	tgg Trp	245	GIĀ	Asn	Leu	Phe	Asp 250	Gly	Leu	Glu	Asn	Asp 255	Ala	768
GIU	THE	Arg	cgc Arg 260	rea	TIE	Ala	Cys	Ser 265	Val	Ala	Ala	Glu	Met 270	Суз	Ala	816
ьув	Leu	G1n 275	gaa Glu	Gin	GIA	Phe	Glu 280	Asp	Phe	His	Phe	Tyr 285	Thr	Leu	Asn	864
Arg	290	Asp	ctc Leu	vaı	ıyr	A1a 295	Ile	Cys .	Arg	Val	ctg Leu 300	Gly ggc	gtg Val	cgc Arg	gag Glu	912
atc Ile 305	tcg Ser	ccc Pro	gcc Ala	Ala	tcg Ser 310	gag Glu	gtc ( Val /	gcc ; Ala .	gca Ala	tga						945
<210> 40 <211> 314 <212> PRT <213> Caulobacter crescentus																
<400 Met '		beu I	Pro E	Pro 1	Chr 1	Arg A	arg V	al 1	le (	Gly 1	Pro 1	Val i	Ala i	Ara :	Ala	
1				5					10					15		
GTA (	siu F	rg 1	Thr G	TA E	red F	TO A	rg v	al S	er 1	Phe C	3lu 1	Phe 1	Phe 1	Pro 1	Pro	

Gly

Lys Thr Pro Gln Met Glu Glu Ser Leu Trp Gln Ala Ile Thr Arg Leu 35

Ala Pro Leu Asp Pro Ala Phe Val Ser Val Thr Tyr Gly Ala Gly Gly

Ser Thr Arg Glu Arg Thr His Arg Thr Val Lys Arg Ile Leu Asp Glu 65

Thr Ser Leu Lys Pro Ala Ala His Leu Thr Cys Val Gly Ala Ser Arg Glu Glu Val Asp Glu Val Ile Arg Glu Tyr Trp Glu Thr Gly Val Arg 105 His Ile Val Ser Leu Arg Gly Asp Pro Pro Pro Gly Glu Gly Gly Ile Gly Gly Val Tyr Val Pro Arg Ala Asp Gly Tyr Ala Asn Ala Thr Glu 130 Leu Thr Lys Ala Val Arg Ala Ile Ala Pro Phe Glu Val Leu Val Gly 155 Val Tyr Pro Glu Lys His Pro Glu Ser Pro Ser Leu Glu His Asp Ile 165 Asp Val Leu Lys Gln Lys Val Asp Ala Gly Ala Thr Leu Gly Ile Ser Gln Phe Phe Phe Asp Leu Asp Ala Phe Leu Arg Phe Val Asp Lys Val 200 Arg Ala Ala Gly Ile Thr Ile Pro Ile Val Pro Gly Ile Met Pro Val 215 220 Thr Asn Phe Ala Gly Leu Lys Lys Met Ala Ala Ala Cys Gln Thr Ala 225 Ile Pro Ser Trp Leu Gly Asn Leu Phe Asp Gly Leu Glu Asn Asp Ala 250 245 Glu Thr Arg Arg Leu Ile Ala Cys Ser Val Ala Ala Glu Met Cys Ala 260 Lys Leu Gln Glu Gln Gly Phe Glu Asp Phe His Phe Tyr Thr Leu Asn 280 Arg Ala Asp Leu Val Tyr Ala Ile Cys Arg Val Leu Gly Val Arg Glu Ile Ser Pro Ala Ala Ser Glu Val Ala Ala 310 305 <210> 41

<211> 885

<212> DNA

<213> Actinobacillus actinomycetemcomitans

<220>

<221> CDS

<222> (1)..(882)

<223> RAB00260

<400> 41
atg agt tac gca aaa gaa att gat aat cta aat caa cat tta gct gat
Met Ser Tyr Ala Lys Glu Ile Asp Asn Leu Asn Gln His Leu Ala Asp

								•						1	,	C 17 E1 200.
										56						
1					5				1	.0				1	5	
tta Leu	aac Asn	gg:	у гу	a at s II	t aa le As	it gt in Va	c tc al Se	r Ph	t ga le Gl	a tt u Ph	t tt e Ph	c cc e Pr	g cc o Pr 3	o Ly	a agt s Sei	e 96
GIU	ъÃг	35	5 5	u As	in Le	и ње	u Tr	p Gl O	u Se	r Il	e Hi	t cge s Are	J Le	u Ly:	s Vai	l
neu	БуБ 50	PIC	о пу	S PII	e va	1 Se 5	r va. 5	1 Th	т Ту	r Gl	y Ala	-	ı Se:	r Gly	y Glu	1
65	GIU	Arg	, Tn	r Hl	5 GI	y va. O	ı Va.	l Ly:	s Arg	g Ile 75	e Ly: 5	g cag s Glr	ı Glı	u Thi	Gly 80	<b>7</b>
пец	GIU	Ala	. Alč	8!	5 H18	в ге	u Thi	c Gly	7 Ile 90	e Asp )	) Ala	acc a Thr	Sei	Asp 99	Glu G	L
Deu	ALG	ALG	100	)	я пув	: G17	/ Tyr	105	Asp	) Ser	: Gly	att / Ile	110	Arg	, Ile	•
vai	Ala	115	Arg	l GIÀ	Asp	Glu	120	Lys	Gly	Tyr	Glu	aaa Lys 125	Lys	Pro	Phe	
ıyı	130	AIA	Asp	Leu	val	135	Leu	Leu	Arg	Asp	Val 140		Asp	Phe	Asp	
145	261	val	ATG	ALA	19F 150	PIO	GIU	Val	His	Pro 155	Glu	gcc Ala	Lys	Ser	Ala 160	480
0211	· LLC	nup	ыси	165	Aou	Deu	пув	Arg	ьуs 170	TIE	Asp		Gly	175	Asn	528
cat (	val .	116	180	GIN	Pne	Pne	Phe	Asp 185	Ile	Asp	Ser	Tyr	Leu 190	Arg	Phe	576
cgc g	asp a	egc Arg 195	tgc Cys	gcg Ala	tct Ser	atc Ile	ggt Gly 200	att Ile	gat Asp	gca Ala	gaa Glu	atc Ile 205	gtg Val	ccg Pro	ely aaa	624
att o	etg d Leu P 10	ecg ( Pro	gtg Val	acc Thr	ASI	ttc Phe 215	aaa Lys	caa Gln	tta Leu	caa Gln	aaa Lys 220	atg Met	gca Ala	gca Ala	atc Ile	672
act a Thr A 225	at g sn V	tg a al I	aaa Lys	тте	cca Pro 230	gct Ala	tgg : Trp	atg Met	Ser	aaa Lys 235	atg Met	tat Tyr	gaa Glu	ggc ggc	ttg Leu 240	720
gat g Asp A	at g sp A	ac c sp G	1111	acc a Thr ' 245	acc ( Thr )	ege : Arg :	aat d Asn I	Leu '	gtg ( Val :	gcg Ala	gcg Ala	agc Ser	Ile	gcc Ala 255	atg Met	768

864

885

gac atg gtg cgt gta ctg tcc cgc gaa ggg gta aaa gac ttt cat ttc 816 Asp Met Val Arg Val Leu Ser Arg Glu Gly Val Lys Asp Phe His Phe tac acc ctg aat cgc agt gaa ctc acc tat gct att tgc cac acg tta Tyr Thr Leu Asn Arg Ser Glu Leu Thr Tyr Ala Ile Cys His Thr Leu 275 ggc att cgt ccg agt ttg taa Gly Ile Arg Pro Ser Leu 290 <210> 42 <211> 294 <212> PRT <213> Actinobacillus actinomycetemcomitans <400> 42 Met Ser Tyr Ala Lys Glu Ile Asp Asn Leu Asn Gln His Leu Ala Asp Leu Asn Gly Lys Ile Asn Val Ser Phe Glu Phe Phe Pro Pro Lys Ser Glu Lys Met Glu Asn Leu Leu Trp Glu Ser Ile His Arg Leu Lys Val Leu Lys Pro Lys Phe Val Ser Val Thr Tyr Gly Ala Asn Ser Gly Glu Arg Glu Arg Thr His Gly Val Val Lys Arg Ile Lys Gln Glu Thr Gly Leu Glu Ala Ala Pro His Leu Thr Gly Ile Asp Ala Thr Ser Asp Glu Leu Arg Arg Ile Ala Lys Gly Tyr Trp Asp Ser Gly Ile Arg Arg Ile Val Ala Leu Arg Gly Asp Glu Pro Lys Gly Tyr Glu Lys Lys Pro Phe Tyr Ala Ala Asp Leu Val Ala Leu Leu Arg Asp Val Ser Asp Phe Asp Ile Ser Val Ala Ala Tyr Pro Glu Val His Pro Glu Ala Lys Ser Ala 145 Gln Ala Asp Leu Ile Asn Leu Lys Arg Lys Ile Asp Ala Gly Ala Asn His Val Ile Thr Gln Phe Phe Phe Asp Ile Asp Ser Tyr Leu Arg Phe Arg Asp Arg Cys Ala Ser Ile Gly Ile Asp Ala Glu Ile Val Pro Gly 200 Ile Leu Pro Val Thr Asn Phe Lys Gln Leu Gln Lys Met Ala Ala Ile

Thr Asn Val Lys Ile Pro Ala Trp Met Ser Lys Met Tyr Glu Gly Leu 230 Asp Asp Asp Gln Thr Thr Arg Asn Leu Val Ala Ala Ser Ile Ala Met 245 250 Asp Met Val Arg Val Leu Ser Arg Glu Gly Val Lys Asp Phe His Phe 265 270 Tyr Thr Leu Asn Arg Ser Glu Leu Thr Tyr Ala Ile Cys His Thr Leu 280 Gly Ile Arg Pro Ser Leu 290 <210> 43 <211> 867 <212> DNA <213> Rhodobacter <220> <221> CDS <222> (1)..(864) <223> RRC03981 <400> 43 atg acc acg ccg cat gtc agc ttt gaa ttc ttc ccg ccg cag acg ctc 48 Met Thr Thr Pro His Val Ser Phe Glu Phe Phe Pro Pro Gln Thr Leu 15 gac gcc tcg ttc cgg ctg tgg gag acg gcg cag gtt ctg gcg ccg ctc Asp Ala Ser Phe Arg Leu Trp Glu Thr Ala Gln Val Leu Ala Pro Leu 30 aag ccc ggc ttc gtc tcg gtc acc tat ggc gcg ggc ggc acc acc cgc Lys Pro Gly Phe Val Ser Val Thr Tyr Gly Ala Gly Gly Thr Thr Arg 35 40 aag ctg acg cat gag gcc gtg gcg gcg atc cac aag aat tac ggc ctg 192 Lys Leu Thr His Glu Ala Val Ala Ala Ile His Lys Asn Tyr Gly Leu 50 aac gtc gcc gcg cat ctg acc tgc gtc gat gcg acc cgg gcc gaa acg 240 Asn Val Ala Ala His Leu Thr Cys Val Asp Ala Thr Arg Ala Glu Thr 65 caa gag atc atc gac gcc tat gcc gag gct ggc gtc acc gag att gtc Gln Glu Ile Ile Asp Ala Tyr Ala Glu Ala Gly Val Thr Glu Ile Val gcg ctg cgc ggt gat ccg ccg aaa ggc gcc gcc cgc ttc acg ccg cat Ala Leu Arg Gly Asp Pro Pro Lys Gly Ala Ala Arg Phe Thr Pro His 100 110 ecg gac ggg ttt gcc tcc tcg gtg gac ctc atc gaa tgg ctg gcg cgg 384 Pro Asp Gly Phe Ala Ser Ser Val Asp Leu Ile Glu Trp Leu Ala Arg 115 125 gac ggc cgc ttc acg ctg cgc tgc ggc gcc tat ccg gaa ccg cat ccg 432

59

	130			Thr		135					140					
gaa Glu 145	gcc Ala	gcc Ala	gac Asp	acg Thr	ctg Leu 150	gcc Ala	gac Asp	gtg Val	cgc Arg	tgg Trp 155	ctg Leu	aaa Lys	ege Arg	aaa Lys	tgc Cys 160	480
gag Glu	gcg Ala	ggg ggg	gcg Ala	acc Thr 165	tcg Ser	gcg Ala	atc Ile	THE	caa Gln 170	ttc Phe	ttc Phe	ttt Phe	gaa Glu	gcc Ala 175	gag Glu	528
acc Thr	ttc Phe	ttc Phe	cgc Arg 180	ttc Phe	cgc Arg	gac Asp	gcc Ala	tgc Cys 185	gtg Val	aag Lys	gaa Glu	Gly 999	atc Ile 190	acc Thr	gcc Ala	576
aag Lys	atc Ile	atc Ile 195	Pro	ggc	atc Ile	ctg Leu	ccg Pro 200	atc Ile	cag Gln	tcc Ser	tgg Trp	aaa Lys 205	ggc	gcc	aag Lys	624
agc Ser	ttt Phe 210	gcg Ala		cgc Arg	tgc Cys	ggc Gly 215	acc	tcg Ser	atc Ile	ccg	acc Thr 220		gtc Val	gaa Glu	gag Glu	672
gcc Ala 225	ttt Phe		cat	gcg	atc Ile 230	cgc Arg	gac Asp	gac Asp	cgc Arg	gaa Glu 235		ctg Lev	ctg Leu	gco	acg Thr 240	720
		tgo Cys	acg Thr	gag Glu 245	ctc Leu	tgc Cys	gac Asp	aac Asn	ctg Leu 250		gcg Ala	g ggc	gly ggg	gtg Va: 25	g gag l Glu 5	768
gat As <u>r</u>	cts Lev	, cat His	ttc Phe	Tyr	acg Thr	ctg Leu	aac Asn	cgg Arg 265	PIC	cag Glr	g atg 1 Met	g aco	c cgc Arg 270	•	t gtc p Val	816
tg: Cy:	c cat s His	gcg Ala 279	Lev	ggc Gly	gtc Val	aac Asn	ccg Pro	, GI	gto Val	g gte	g ct:	g gaa u Gl: 28		c gt n Va	c gcc l Ala	864
tgi	a ·	2,-														867
<2°	10> 4 11> 1 12> 1 13> 1	288 PRT	obact	er												
	1			5	,				_	U					ır Lei 15	
			2	0				2.	•			•		_	ro Le	
Ŀу	s Pr	o Gl		e Val	. Sei	va:	l Th	r <b>T</b> y:	r Gl	y Al	.a Gl	ly Gl	y Th	r T	hr Ar	9

Lys Leu Thr His Glu Ala Val Ala Ala Ile His Lys Asn Tyr Gly Leu

Asn Val Ala Ala His Leu Thr Cys Val Asp Ala Thr Arg Ala Glu Thr

70

75

80

Gln Glu Ile Ile Asp Ala Tyr Ala Glu Ala Gly Val Thr Glu Ile Val 85 90 95

Ala Leu Arg Gly Asp Pro Pro Lys Gly Ala Ala Arg Phe Thr Pro His

Pro Asp Gly Phe Ala Ser Ser Val Asp Leu Ile Glu Trp Leu Ala Arg 115 120 125

Asp Gly Arg Phe Thr Leu Arg Cys Gly Ala Tyr Pro Glu Pro His Pro 130 135 140

Glu Ala Ala Asp Thr Leu Ala Asp Val Arg Trp Leu Lys Arg Lys Cys 145 150 155 160

Glu Ala Gly Ala Thr Ser Ala Ile Thr Gln Phe Phe Phe Glu Ala Glu 165 170 175

Thr Phe Phe Arg Phe Arg Asp Ala Cys Val Lys Glu Gly Ile Thr Ala 180 185 190

Lys Ile Ile Pro Gly Ile Leu Pro Ile Gln Ser Trp Lys Gly Ala Lys
195 200 205

Ser Phe Ala Gln Arg Cys Gly Thr Ser Ile Pro Thr Trp Val Glu Glu 210 215 220

Ala Phe Asp His Ala Ile Arg Asp Asp Arg Glu Gln Leu Leu Ala Thr 225 230 235 240

Ala Leu Cys Thr Glu Leu Cys Asp Asn Leu Ile Ala Gly Gly Val Glu 245 250 255

Asp Leu His Phe Tyr Thr Leu Asn Arg Pro Gln Met Thr Arg Asp Val

Cys His Ala Leu Gly Val Asn Pro Gly Val Val Leu Glu Asn Val Ala 275 280 285

<210> 45

<211> 879

<212> DNA

<213> Neisseria meningitidis ser. A

<220>

<221> CDS

<222> (1)..(876)

<223> RNM00812

<400> 45

atg aat tac gca aaa gaa atc aat gcg tta aat aac agc ctt tcc gat

Met Asn Tyr Ala Lys Glu Ile Asn Ala Leu Asn Asn Ser Leu Ser Asp

1 5 10 15

ttg aaa ggc gac atc aac gtt tcg ttt gaa ttt ttt cca ccg aaa aac 96

										•	-						
Le	eu	Lys	Gly	Asp 20	Ile	Asn	Val	Ser	Phe 25	Glu	Phe	Phe	Pro	Pro 30	Lys	Asn	
ga G]	ag lu	caa Gln	atg Met 35	gaa Glu	acg Thr	atg Met	ctg Leu	tgg Trp 40	gat Asp	tcc Ser	atc Ile	cac His	cgt Arg 45	ctg Leu	caa Gln	acc Thr	144
Le	eu	His 50	Pro	Lys	Phe	gta Val	Ser 55	Val	TAR	TYL	GIY	60	ASH	DCI	,017		192
A	rg 65	qaA	Arg	Thr	His	70	Ile	Val	гув	Arg	75	пур	GIII	Giu		80 ggc	240
L	eu	Glu	Ala	Ala	Pro 85	His	Leu	Thr	GIĀ	90 11e	Asp	AIA	Ser	PIO	95		288
t L	tg eu	cgc Arg	caa Gln	atc Ile 100	gcc Ala	aaa Lys	gac Asp	tat Tyr	tgg Trp 105	gac Asp	agc Ser	ggc	atc	cgc Arg 110	cgc Arg	att Ile	336
g V	tc al	gcc Ala	ctg Leu 115	Arg	ggc	gac Asp	gag Glu	ccg Pro 120	ccc Pro	ggt Gly	tat Tyr	gag Glu	aaa Lys 125	270	Pro	ttt Phe	384
t T	ac 'yr	gcc Ala 130	Glu	gac Asp	ttg Leu	gtt Val	aag Lys 135	cta Leu	tta Leu	cgc Arg	tcc Ser	gto Val 140	ALG	gac Asp	tto Phe	gac Asp	432
I	tc le	tct Ser	gtg Val	gcg Ala	gca Ala	tat Tyr 150	ccc Pro	gaa Glu	gtg Val	cat His	ecc Pro 155	GIU	gcc Ala	aaa Lys	tco Sei	gca Ala 160	480
9	aa 31n	gcc	gat Asp	ctg Leu	att Ile 165	Asn	ctg Leu	aag Lys	cgc Arg	aaa Lys 170	TTE	gat Asp	gcg Ala	ggt Gly	gc: / Ala 17	a aac a Asn 5	528
E	cac Iis	gto Val	ato	acc Thr	Gln	ttt Phe	ttc Phe	ttt Phe	gac Asp 185	) vai	gaa Glu	a cgo	tac Ty	c Cto Lev 190	1 71	c ttc g Phe	576
I	egc	gac	cgc Arc	, Cys	gtg Val	atg Met	ttg Leu	ggt Gly 200	TTE	gat Asp	gtg Val	g gaa L Gli	a ato u Ilo 20!	- va.	c cc l Pr	t ggt o Gly	624
ā	att Ile	tte Lev	ı Pro	gtt Val	acc	aac Asn	ttc Phe 215	Lys	Gli	g cto 1 Lev	ggo Gly	c aa y Ly: 22	5 170	g gc	g ca a Gl	a gta n Val	672
7	acc Thr 225	Ası	gto Val	e aaa Lys	ato	cca Pro 230	Ser	tgg Trp	cto Lev	g tcg 1 Sei	g caa Gli 23!	n Me	g ta t Ty	t ga r Gl	a gg u Gl	t ttg y Leu 240	
			gac Asp	c caa	ggc Gly 245	Thr	cgc Arg	aac Asn	cto Lei	gto 1 Val 250	LAL	c gc a Al	c ag a Se	t at r Il	c go e Al 25	c ato a Ile 55	768
9	gat Asp	ate Met	g gto L Val	e aaa L Lys	gtc Val	ctg Leu	tcc	cgc Arg	gaa Glu	a ggo ı Gly	g gte	g aa l Ly	a ga s As	t tt p Ph	c ca e Hi	c tto s Phe	: 816 :

265

270

tac acg ctc aac cgc agc gag ctg act tac gcc atc tgc cat att tta

Tyr Thr Leu Asn Arg Ser Glu Leu Thr Tyr Ala Ile Cys His Ile Leu

275 280 285

ggc gtg cgc cct taa Gly Val Arg Pro 290

879

<210> 46

<211> 292

<212> PRT

<213> Neisseria meningitidis ser. A

<400> 46

Met Asn Tyr Ala Lys Glu Ile Asn Ala Leu Asn Asn Ser Leu Ser Asp 1 5 10 15

Leu Lys Gly Asp Ile Asn Val Ser Phe Glu Phe Phe Pro Pro Lys Asn 20 25 30

Glu Gln Met Glu Thr Met Leu Trp Asp Ser Ile His Arg Leu Gln Thr 35 40 45

Leu His Pro Lys Phe Val Ser Val Thr Tyr Gly Ala Asn Ser Gly Glu
50 55 60

Arg Asp Arg Thr His Gly Ile Val Lys Arg Ile Lys Gln Glu Thr Gly 65 70 75 80

Leu Glu Ala Ala Pro His Leu Thr Gly Ile Asp Ala Ser Pro Asp Glu 85 90 95

Leu Arg Gln Ile Ala Lys Asp Tyr Trp Asp Ser Gly Ile Arg Arg Ile 100 105 110

Val Ala Leu Arg Gly Asp Glu Pro Pro Gly Tyr Glu Lys Lys Pro Phe 115 120 125

Tyr Ala Glu Asp Leu Val Lys Leu Leu Arg Ser Val Ala Asp Phe Asp 130. 135 140

Ile Ser Val Ala Ala Tyr Pro Glu Val His Pro Glu Ala Lys Ser Ala 145 150 155 160

Gln Ala Asp Leu Ile Asn Leu Lys Arg Lys Ile Asp Ala Gly Ala Asn 165 170 175

His Val Ile Thr Gln Phe Phe Phe Asp Val Glu Arg Tyr Leu Arg Phe
180 185 190

Arg Asp Arg Cys Val Met Leu Gly Ile Asp Val Glu Ile Val Pro Gly
195 200 205

Ile Leu Pro Val Thr Asn Phe Lys Gln Leu Gly Lys Met Ala Gln Val 210 215 220

Thr Asn Val Lys Ile Pro Ser Trp Leu Ser Gln Met Tyr Glu Gly Leu 225 230 235 240



				245					230			Ser I	_			
			260					200								
Tyr	Thr	Leu 275	Asn	Arg	Ser	Glu	Leu 280	Thr	Tyr	Ala	Ile	Cys I 285	lis 1	[le ]	Leu	•
Gly	Val 290	Arg	Pro					٠								
<21 <21	0 > 4 1 > 8 2 > D 3 > C	49 NA	loba	cter	jeju	ıni										
<22	1> C	1)	(846 911	)												
	Cys		ttt: Phe	tct Ser	Phe	gaa Glu	gtt Val	ttt Phe	cca Pro 10	FLO	aga Arg	aag Lys	gat Asp	gaa Glu 15	aat Asn	48
ato Ile	aaa Lys	aat Asi	ctt Lev 20	His	gct Ala	atc Ile	tta Leu	gat Asp 25	gat Asp	tta Leu	<b>Gly</b>	caa Gln	tta Leu 30	agc Ser	cct .Pro	96
aat Ası	ttt n Phe	ato E Ile 3	e Ser	gta Val	acc Thr	ttt Phe	gga Gly 40	Ala	gga Gly	ggc Gly	tct Ser	att Ile 45	aac Asn	tca Ser	caa Gln	144
Ası	n Thi	r Let 0	u Glu	ı Val	Ala	. ser 55	per	LILE	GII	. 010	60	)			cct Pro	192
ag Se:	r Il	a gt e Va	a cat	t tta s Lei	cct Pro	Cys	ato Ile	cat His	tct Sei	agt Sei 75		a gaa s Glu	aaa Lys	ato Ile	act Thr 80	240
		a ct e Le	t ca u Gl	a aaa n Lys 85	3 Cys	aaa Lys	gaa Glu	a aaa 1 Lys	a aat a Ast	ıı ne.	t aat 1 Asi	caa n Glr	att Ile	ctt Lev	gcc Ala	288
ct Le	a ag u Ar	a gg g Gl	c ga y As 10	b IIe	a tgt e Cys	gaa Glu	a aat 1 Asi	t tta n Lei 10!	тпХ	a aa s Ly	a ag s Se:	c aaa r Lys	a gat s Asj 110		t tct e Ser	336
ta Ty	t go r Al	t ag a Se	r As	t tta p Lei	a att u Ile	tct Sei	t tt r Pho 12	e Tre	a aa e Ly	a aa s Ly	a ca s Gl	a gaa n Gli 12!	2	c tt: r Ph	t gaa e Glu	384
at Il	t ta le Ty 13	r Al	c gc a Al	a tgo a Cyr	c tat s Tyi	2 CCC 2 Pro 13!	O GT.	a aaa u Ly	a ca s Hi	t aa s As	t ga n Gl 14	u	t aad r Ly	a aa s As:	t ttc n Phe	432

1.	45		nsp			.5 .	150	теп	гуs	5 Tn	т.	s V 1	/al .55	Asn	Ala	Gl	Thi	a gat Asp 160	480
-,	,,,,,,,,,,,,,,,,,,,,,,,,,,,,,,,,,,,,,,,	.cu	116	1411	16	5	eu	Pne	Тут	. Asj	P As 17	n G	lu .	Asp	Phe	Тул	Thr 175		528
,			USII	180	)	a L	Cu	Ата	Asp	185	As 5	рI	le :	Pro	Ile	Tyr 190	Ala	ggt Gly	576
		:	195	116		LA	511	nys	200	GII	ı va	1 L	eu 1	Lys	Ile 205	Ser	Gln	ctt Leu	624
C,	2	10	11 a	шуз	11,	= F.	:	215	rys	Pne	Va.	l Ly	ys ] 2	lle 220	Leu	Glu	Lys	tat Tyr	672
22	5				DCC	23	0	Jeu	GIU	Asp	Ala	23	Ly I 15	le	Ala	Tyr	gct Ala	Cys 240	720
				• • •	245	שני	<b>u</b> 1	TE.	THE	ser	250	va •	ıl A	ga	Gly	Ile	cat His 255	Leu	768
-3-			2	260	nys	56		ys A	41a	A1a 265	Ile	Ly	s I	tt ' le '	Tyr	gaa Glu 270	gct Ala	gta Val	816
Lys	g ca s Hi	s L	tg c eu I 75	et eu	aaa Lys	ga Gl	ag uG	lu I	ett Leu 180	cat His	gct Ala	ta	g						849
<21 <21	.0> 1> 2> 3>	282 PRT	oylo	bac	ter	jėj	uni	Ĺ											
	0 > . Cy:		r P	he s	Ser	Phe	G]	u V	al t	Dhe '	Dro	D		<b>•</b>			Glu .		
_					,						10						15		
Ile	Lys	a As	n L	eu F 20	lis .	Ala	Il	e L	eu A	sp 2 25	Asp	Leu	G1	y G	ln I	eu :	Ser :	Pro	
			_					4	i O						45		Ser (		
Asn	Thr 50	Le	u G]	u V	al A	la	Se:	r Le	u I	le G	ln	Glu	G1 6		yr G	ln 1	le 1	Pro	
Ser 65	Ile	Va:	l Hi	s L	eu F	70	Сує	: Il	ен	is S	er :	Ser 75	Ly	s Gl	lu L	ys I	le 7	Chr 80	
Gln	Ile	Leu	ı Gl	n Ly	ys C 35	ys	Lys	Gl	u Ly	/s A	sn 1 90	Leu	Ası	1 G]	ln I	le L	eu A 95	la	

Leu Arg Gly Asp Ile Cys Glu Asn Leu Lys Lys Ser Lys Asp Phe Ser 105 Tyr Ala Ser Asp Leu Ile Ser Phe Ile Lys Lys Gln Glu Tyr Phe Glu 125 Ile Tyr Ala Ala Cys Tyr Pro Glu Lys His Asn Glu Ser Lys Asn Phe Ile Glu Asp Ile His His Leu Lys Thr Lys Val Asn Ala Gly Thr Asp Lys Leu Ile Thr Gln Leu Phe Tyr Asp Asn Glu Asp Phe Tyr Thr Phe 170 165 Lys Gln Asn Cys Ala Leu Ala Asp Ile Asp Ile Pro Ile Tyr Ala Gly . 180 Ile Met Pro Ile Thr Asn Lys Arg Gln Val Leu Lys Ile Ser Gln Leu .200 Cys Gly Ala Lys Ile Pro Pro Lys Phe Val Lys Ile Leu Glu Lys Tyr 215 Glu Asn Asn Thr Leu Ala Leu Glu Asp Ala Gly Ile Ala Tyr Ala Cys 235 230 Asp Gln Ile Val Asp Leu Ile Thr Ser Gly Val Asp Gly Ile His Leu Tyr Thr Met Asn Lys Ser Lys Ala Ala Ile Lys Ile Tyr Glu Ala Val Lys His Leu Leu Lys Glu Glu Leu His Ala <210> 49 <211> 852 <212> DNA <213> Lactococcus lactis <220> <221> CDS <222> (1)..(849) <223> AAK05352 <400> 49 atg aca agt aat tcc aaa att ctt tct ttt gaa gtt ttt cca cct aca Met Thr Ser Asn Ser Lys Ile Leu Ser Phe Glu Val Phe Pro Pro Thr act caa att gga agt acc aac ttg gta aag acc ttg gat agc cta aga Thr Gln Ile Gly Ser Thr Asn Leu Val Lys Thr Leu Asp Ser Leu Arg 20 act ctc tcg cca gat ttt atc agt gta act tgt agt aac aat aat tat Thr Leu Ser Pro Asp Phe Ile Ser Val Thr Cys Ser Asn Asn Asn Tyr

gat Asp	aat Asn 50	TT	t gg e Gl	ja ga .y As	at ac	ır Ti	et a ir I 55	ta a le 1	aag Lys	ttt Phe	ge Al	t gad a Asp 60	Ty:	t gta	a aad l Asi	aat Asn	192
aca Thr 65	cta Leu	ga: Asj	t at p Il	t co e Pr	LA O	g gt .a Va '0	t go	ct d la H	cat His	tta Leu	e cc e Pro 7	o Ala	gci a Ala	t tai	t tta r Lei	a gat 1 Asp 80	240
aaa Lys	gct Ala	Gli	a gt n Va	1 11	c ga e Gl 5	a at u Il	t ti e Le	eu G	gaa Blu	cgg Arg	Le	a aaa u Lys	gat Asp	t aaa o Lys	a caa s Glr 95	atc lle	288
гÀЗ	ьуs	116	10	0 u Al	а Ье	u Ar	g Gl	y A 1	.05	Ile	Sei	Asp	Glu	110	Met	j aaa : Lys	336
Asp	Asp	115	. туу	s Pn	e Al	a Se	r As 12	р Г	eu	Val	Lys	: Phe	11e	Lys	Asp	tat Tyr	384
	130	ser	. PU6	e GII	ı va.	135	u Gl	уА	la	Cys	Tyr	140	Asp	Ile	His	Pro	432
gaa Glu 145	ser	vaı	ASI	a Arg	150	. Sei	c As	p Pl	he	His	Tyr 155	Leu	Lys	Glu	Lys	Val 160	480
gat g	Ата	GIÀ	Cys	165	Arg	Lev	ı Ile	e Tł	ar (	Gln 170	Leu	Phe	Phe	Asp	Asn 175	Asp	528
agt ( Ser )	Phe	TYL	180	Pne	GIN	GIu	Arc	18	/s / 35	Ala	Ile	Ala	Glu	Ile 190	Asn	Thr	576
ccg a	: :1e	Pne 195	AIA	GIÀ	He	Met	200	Va	1 :	Ile	Asn	Arg	Asn 205	Gln	Ile	Leu	624
	eu 1	Leu	гÀЗ	Asn	Cys	Asn 215	Thr	Pr	o I	Leu	Pro	Ala 220	Lys	Phe	Ile	Arg	672
ata c Ile L 225	eu (	31u	гÀг	ıyr	230	His	Asn	Le	u I	le .	Ala 235	Leu	Arg	Asp	Ala	Gly 240	720
att g Ile A	la T	yr	Ala	Ile 245	Asp	Gln	Ile	gt:	l A	sp 1 50	tta Leu	gta Val	aca Thr	gag Glu	gat Asp 255	gtt Val	768
gct g Ala G	TÅ I	; ie	260	Leu	ryr	Tnr	Met	Asr 265	1 A	sn A	Ala .	Asn (	acg Thr	gca Ala 270	cac His	tcc Ser	816
atc ca Ile Hi	is A	ct i la 8 75	ca Ser	att 1 Ile 8	er :	Ser :	tta Leu 280	ttt Phe	: ad	ec t hr P	tt he	tga					852

<210> 50

<211> 283

<212> PRT

<213> Lactococcus lactis

<400> 50

Met Thr Ser Asn Ser Lys Ile Leu Ser Phe Glu Val Phe Pro Pro Thr 1 5 10 15

Thr Gln Ile Gly Ser Thr Asn Leu Val Lys Thr Leu Asp Ser Leu Arg
20 25 30

Thr Leu Ser Pro Asp Phe Ile Ser Val Thr Cys Ser Asn Asn Asn Tyr 35 40 45

Asp Asn Ile Gly Asp Thr Thr Ile Lys Phe Ala Asp Tyr Val Asn Asn 50 55 60

Thr Leu Asp Ile Pro Ala Val Ala His Leu Pro Ala Ala Tyr Leu Asp 65 70 75 80

Lys Ala Gln Val Ile Glu Ile Leu Glu Arg Leu Lys Asp Lys Gln Ile 85 90 95

Lys Lys Ile Leu Ala Leu Arg Gly Asp Ile Ser Asp Glu Pro Met Lys
100 105 110

Asp Asp Phe Lys Phe Ala Ser Asp Leu Val Lys Phe Ile Lys Asp Tyr 115 120 125

Asp Asp Ser Phe Glu Val Leu Gly Ala Cys Tyr Pro Asp Ile His Pro

Glu Ser Val Asn Arg Val Ser Asp Phe His Tyr Leu Lys Glu Lys Val 145 150 155 160

Asp Ala Gly Cys Asp Arg Leu Ile Thr Gln Leu Phe Phe Asp Asn Asp 165 170 175

Ser Phe Tyr Asp Phe Gln Glu Arg Cys Ala Ile Ala Glu Ile Asn Thr 180 185 190

Pro Ile Phe Ala Gly Ile Met Pro Val Ile Asn Arg Asn Gln Ile Leu 195 200 205

Arg Leu Leu Lys Asn Cys Asn Thr Pro Leu Pro Ala Lys Phe Ile Arg 210 215 220

Ile Leu Glu Lys Tyr Glu His Asn Leu Ile Ala Leu Arg Asp Ala Gly
225 230 235 240

Ile Ala Tyr Ala Ile Asp Gln Ile Val Asp Leu Val Thr Glu Asp Val 245 250 255

Ala Gly Ile His Leu Tyr Thr Met Asn Asn Ala Asn Thr Ala His Ser 260 265 270

Ile His Ala Ser Ile Ser Ser Leu Phe Thr Phe

<21 <21	.0> 5 .1> 8 .2> E	91 NA	loro	ococ	cus i	narit	:ima									
<22	0> 1> C 2> ( 3> R	1)		3)												
	0> 5															
ttg Leu 1	Lys	tca Ser	aaa Lys	ctt Leu	ı Glr	g caa 1 Glm	act Thr	tta Leu	gaa Glu 10	Lys	aat Asn	tca Ser	aaa Lys	gta Val 15	att Ile	48
aca Thr	gca Ala	gaa Glu	tta Leu 20	Met	g ccg	g cca Pro	aga Arg	gga Gly 25	Gly	gac Asp	ccc Pro	gta Val	aga Arg 30	Ser	ctt Leu	96
aaa Lys	ata Ile	gca Ala 35	Gln	cto Leu	ttg Leu	aga Arg	aat Asn 40	Lys	gtg Val	cat His	gca Ala	gtt Val 45	Asn	att Ile	aca Thr	144
gac Asp	gga Gly 50	Ser	aga Arg	gca Ala	ata Ile	atg Met 55	Arg	atg Met	tgt Cys	agt Ser	tta Leu 60	gca Ala	atg Met	tct Ser	aaa Lys	192
cta Leu 65	tta Leu	cta Leu	gac Asp	aat Asn	999 Gly 70	Ile	gaa Glu	cct Pro	ata Ile	atg Met 75	Gln	atc Ile	tca Ser	tgt Cys	aga Arg 80	240
gat Asp	cgt Arg	aat Asn	aaa Lys	att Ile 85	gct Ala	tta Leu	caa Gln	tca Ser	gat Asp 90	att Ile	ctt Leu	gga Gly	gca Ala	aat Asn 95	gcc Ala	288
tta Leu	gga Gly	att Ile	aaa Lys 100	aat Asn	att Ile	tta Leu	tgc Cys	att Ile 105	aca Thr	gga Gly	gat Asp	tct Ser	gta Val 110	aaa Lys	gcc Ala	336
gga Gly	gat Asp	cag Gln 115	Gln	gaa Glu	Thr	aaa Lys	Ala	Val	cat His	gaa Glu	ttt Phe	gag Glu 125	gca Ala	gta Val	aga Arg	384
tta Leu	tta Leu 130	aaa Lys	caa Gln	att Ile	caa Gln	tca Ser 135	Phe	aat Asn	caa Gln	gga Gly	att Ile 140	gat Asp	cct Pro	act Thr	ttt Phe	432
gaa Glu 145	caa Gln	ctt Leu	cca Pro	gac Asp	aaa Lys 150	agg Arg	act Thr	gaa Glu	att Ile	ttc Phe 155	tca Ser	ggt Gly	gcg Ala	gca Ala	gta Val 160	480
gat Asp	cca Pro	agt Ser	tgt Cys	cga Arg 165	aat Asn	caa Gln	ag <b>a</b> Arg	agt Ser	tta Leu 170	aaa Lys	agt Ser	aga Arg	aca Thr	att Ile 175	aaa Lys	528
aaa Lys	aaa Lys	gag Glu	gcc Ala 180	ggt Gly	gca Ala	aat Asn	Phe	tta Leu 185	caa Gln	act Thr	caa Gln	ata Ile	gtt Val 190	atg Met	gat Asp	576
aga	aaa	tgt	tta	gca	gac	ttt	tgc	aac	gaa	atc	agt	aat	cca	ctt	gag	624



			195			•		200		Glu i								
Ι	le	Pro 210	Val	Ile	Ala	GIĀ	215	PHE	Tien	tta Leu		220	-1-	•	•			672
I	tt eu 25	ttc Phe	ata Ile	aat Asn	aaa Lys	ttt Phe 230	gta Val	cct Pro	gga Gly	gcg Ala	aat Asn 235	att Ile	cct Pro	gaa Glu	aa As:	tg nV	tt al 40	720
t	ta Leu	aat Asn	cgt Arg	ctc Leu	aaa Lys 245	gat Asp	gca Ala	aaa Lys	aat Asn	cca Pro 250	ctt Leu	caa Gln	gaa Glu	gga Gly	at 11 25	a t e L 5	ta	768
ā	itt [le	gct Ala	tca Ser	gag Glu 260	Gln	gct Ala	caa Gln	gat Asp	ttt Phe 265	att Ile	aat Asn	att Ile	gca Ala	gat Asp 270		a a y I	tt le	816
1	cat His	ctt Leu	atg Met 275	Ala	gtc Val	aaa Lys	tca Ser	gaa Glu 280	cat His	ctt Leu	atc Ile	cca Pro	gag Glu 285	ata Ile	ct E Le	eu C	jaa Slu	864
1	aaa Lys	gct Ala 290	Gly	ctc	aat Asn	ctg Leu	gaa Glu 295	Cyb	taa								·	891
	<21	0> 5 1> 2 2> P 3> P	96 RT	loro	cocc	us m	arit	ima										
	Lev 1	L	Ser		5					Glu 10							•	
				20	)				25									÷
			3	5			•	40	•	val								
		`5	<b>D</b>				5:	•		. Cys			-					
	6	5				70	,			) Ile	, -							
					85					r Asp 90	•							
				10	0				10:	•							Ala	
	G1	y As	p Gl 11		n Glu	ı Thi	- Ly:	120	a Vai	l His	s Gli	u Ph	e Gl 12	u A 5	la '	Val	Arg	
	7.0	u Le	יו דיי	- G1	n Tle	. Glr	ı Sez	r Phe	e Ası	a Glı	n Gly	y Il	e As	p P	ro	Thr	Phe	

G1 14	u Gl 5	n Le	eu P	ro A	sp L	ys A: 50	rg T	hr G	lu	Ile	Pho 15:		r Gl	y Ala	a Ala	a Val 160	
As	p Pr	o Se	er C	ys A 1	rg A	sn G	ln A	rg S	er	Leu 170		s Se	r Ar	g Th	r Ile 17	e Lys 5	
Ly	s Ly	s Gl	lu A	la G 80	ly A	la As	sn P		eu 85	Gln	Th	r Gl	n Il	e Va:		t Asp	·
Ar	g Ly	s Cy 19	s Le 95	eu A	la As	sp Ph		ys A 00	sn	Glu	Ile	e Se:	20!		o Lei	ı Glu	
Il	e Pro 21	o Va O	1 11	le Al	la Gl	y Va 21	1 Pl	ae L	eu	Leu	Lys	220		r Lys	s Ası	ı Ala	
Le:	u Pho	e Il	e As	n Ly	/s Ph 23	e Va 0	l Pı	o G	ly	Ala	Asr 235		e Pro	o Glu	ı Ası	val 240	
				24	:5					250					255		
			26	0				26	55					270	•	/ Ile	
		27	5				28	0	is I	Leu	Ile	Pro	285		. Lev	Glu	
Lys	290		y Le	u As	n Le	u Gl: 29:	_	s									
<21 <21	.0> 5 .1> 1 .2> D .3> B	848 NA	llus	stea	arotl	1e <b>r</b> mo	ophi:	lus									
<22 <22 <22		DS 1)	(184														
	0> 5																
gtg Val 1	gga Gly	ttg Leu	Leu	gat Asp 5	gag Glu	ttg Leu	l aaa Lys	ga:	u A	gc rg 10	att Ile	ctc Leu	atc Ile	gcc Ala	gac Asp 15	gj aaa	48
gcg Ala	atg Met	gga Gly	acg Thr 20	Leu	tta Leu	tat Tyr	tc <u>c</u> Ser	His	s G	gc ly	att Ile	gac Asp	cgt Arg	tgt Cys 30	ttt Phe	gaa Glu	96
gaa Glu	ttg Leu	aat Asn 35	cta Leu	tcc Ser	aat Asn	cca Pro	gat Asp 40	Gli	a a: 1 I:	tc q le '	gtc Val	cat His	att Ile 45	cat His	gaa Glu	gcg Ala	144
tat Tyr	atc Ile 50	gcc Ala	gcg Ala	ggc	gcc Ala	gac Asp 55	gtc Val	att Ile	: ca	ag a ln T	acg Thr	aat Asn 60	aca Thr	tac Tyr	ggc	gee Ala	192
aac Asn	tat Tyr	gtg Val	aaa Lys	ctc Leu	gcc Ala	cgc Arg	tac Tyr	ggc Gly	ct Le	t c	gaa Slu	gat Asp	gag Glu	gtg Val	ccg Pro	gcc Ala	240

65					70					75					80	
atc Ile	aac Asn	cgc Arg	gcg Ala	gcg Ala 85	gtg Val	cgg Arg	ctc Leu	gcc Ala	agg Arg 90	caa Gln	gcg Ala	gcg Ala	aac Asn	gga Gly 95	cgg Arg	288
gca Ala	tac Tyr	gtg Val	ctc Leu 100	gly ggg	acg Thr	atc Ile	ejà aaa	999 Gly 105	ctg Leu	cgc Arg	acg Thr	tta Leu	aac Asn 110	aaa Lys	agc Ser	336
gtc Val	gtc Val	acg Thr 115	ctc Leu	gaa Glu	gaa Glu	gtg Val	aag Lys 120	cgg Arg	acg Thr	ttt Phe	cgc Arg	gag Glu 125	cag Gln	ctg Leu	ttt Phe	384
gtc Val	ctg Leu 130	ctc Leu	gct Ala	gaa Glu	Gly 999	gtc Val 135	gac Asp	ggc	gtg Val	ctg Leu	ctc Leu 140	gag Glu	acg Thr	tat Tyr	tac Tyr	432
Asp 145	Leu	Glu	Glu	ttg Leu	Glu 150	Thr	Vaı	Leu	Ala	155	ATA	AL 9	<b></b>	J.L	160	480
Asp	Leu	Pro	Ile	atc Ile 165	Ala	His	Val	ser	170	HIB	GIU	Val	GLY	175	202	528
Gln	Asp	Gly	Thr 180		Leu	Ala	Asp	185	Leu	AIG	Arg	нец	190	7124	200	576
Gly	Ala	Asp 195	Val	Val	GIÀ	Leu	200	Cys	Arg	beu	. Gly	205	- IJ-	1110	atg Met	624
Leu	Arg 210	Ser	Leu	Glu	Glu	Val 215	Pro	Leu	PIO	ASI	220	)	PHC	ДСС	tcg Ser	672
gcg Ala 225	Tyr	ccg Pro	aac Asn	gcc	agc Ser 230	ctt Leu	ccg Pro	gat Asp	tac Tyr	e cgc Arg 235	MPF	ggs Gly	g egg	g ctt g Lei	gtc Val 240	720
tat Tyr	gag Glu	acg Thr	aac Asn	gct Ala 245	Glu	tat Tyr	ttc Phe	gag Glu	gaa Glu 250	Thi	g gco Ala	a aaa a Lys	a gcg s Ala	tto Phe 25!	c cgc e Arg	768
gad	caa Glr	ggg Gly	gtg Val	Arg	ttg Leu	ato	ggc	999 999 265	Cys	tgo Cys	gg Gl	c acg	Thi		g aaa o Lys	816
cat	ato Ile	gaa Glu 275	Ala	atg Met	gca Ala	aaa Lys	gcg Ala 280	Lev	tco Ser	gad Ası	c cg	a acg g Th: 28.	L FI.	g gt o Va	g acg l Thr	864
gaa Glu	a aaa a Lys 290	Thr	gtç Val	aaa Lys	cgg Arg	cgc Arg 295	Ala	g gtg Val	tct Sei	gta Val	tc: Se: 30	LVa	g ca l Gl:	a gc n Al	g gag a Glu	912
cgg Arg 30	g Pro	gcc Ala	cca Pro	tct Ser	ccc Pro 310	Leu	ccc Pro	gag Glu	ctt Leu	gce 1 Ala 31!	AL.	c ac	g ca r Hi	c cg s Ar	c tcg g Ser 320	

					gat Asp											1008
					gcg Ala											1056
ttg Leu	gcc Ala	gac Asp 355	aac Asn	tcg Ser	ctc Leu	gcc Ala	acg Thr 360	ccg Pro	cgc Arg	atc Ile	agc Ser	aac Asn 365	gcc Ala	gct Ala	gtc Val	1104
gcc Ala	acg Thr 370	atc Ile	atc Ile	aag Lys	gag Glu	caa Gln 375	ctc Leu	ggc	atc Ile	cgc Arg	ccg Pro 380	ctc Leu	gtg Val	cat His	att Ile	1152
					aat Asn 390											1200
ttg Leu	cat His	acg Thr	ctc Leu	ggc Gly 405	atc Ile	acc Thr	gat Asp	gtg Val	ctc Leu 410	gcc Ala	att Ile	acc Thr	ggc	gac Asp 415	ccg Pro	1248
tcg Ser	aaa Lys	atc Ile	ggc Gly 420	gat Asp	ttt Phe	cca Pro	Gly 999	gca Ala 425	acg Thr	tcc Ser	gtg Val	tac Tyr	gac Asp 430	tta Leu	tca Ser	1296
tcg Ser	ttc Phe	gat Asp 435	ttg Leu	atc Ile	cgc Arg	ttg Leu	atc Ile 440	cgc Arg	cag Gln	ttt Phe	aac Asn	gaa Glu 445	GJA aaa	ctg Leu	tcg Ser	1344
Tyr	Ser 450	Ġĺy	Lys	Pro	ctt Leu	Gly 455	Gln	Lys	Thr	Asn	Phe 460	Ser	Ile	Gly	Ala	1392
Ala 465	Phe	Asn	Pro	Asn	gtc Val 470	Arg	His	Leu	Asp	Lys 475	Ala	Val	Glu	Arg	Met 480	1440
gag Glu	aaa Lys	aaa Lys	atc Ile	caa Gln 485	tgc Cys	Gly	gcc Ala	cat His	tat Tyr 490	ttc Phe	ttg Leu	acc Thr	cag Gln	ccg Pro 495	att Ile	1488
Tyr	Ser	Glu	Glu 500	Lys	atc Ile	Val	Glu	Val 505	His	Glu	Ala	Thr	Lys 510	His	Leu	1536
gac Asp	acg Thr	ccg Pro 515	att Ile	tac Tyr	atc Ile	ggc	att Ile 520	atg Met	ccg Pro	ctt Leu	gtg Val	agc Ser 525	gcg Ala	cgc Arg	aac Asn	1584
gcc Ala	gac Asp 530	ttt Phe	ttg Leu	cat His	cat His	gaa Glu 535	gtg Val	ccg Pro	ggc	att Ile	acg Thr 540	ctc Leu	tct Ser	gac Asp	gag Glu	1632
att Ile 545	cgc Arg	gcc Ala	cgc Arg	Met	gcc Ala 550	gcc Ala	tgc Cys	agc Ser	ggc	gac Asp 555	ccg Pro	gtg Val	caa Gln	gca Ala	gcc Ala 560	1680



aag gaa ggc atc gct atc gcc aaa tcg ctc att gac gct gcg ttt gat 1728 Lys Glu Gly Ile Ala Ile Ala Lys Ser Leu Ile Asp Ala Ala Phe Asp ttg ttt aac ggc att tat ttg atc acg ccg ttc ttg cgc tac gac atg 1776 Leu Phe Asn Gly Ile Tyr Leu Ile Thr Pro Phe Leu Arg Tyr Asp Met 580 acg gtc gag ctt gtc cgc tac att cac gaa aaa gaa gcg gcc gcc aaa 1824 Thr Val Glu Leu Val Arg Tyr Ile His Glu Lys Glu Ala Ala Ala Lys 600 595 1848 gaa agg aag gtt gtt cat ggc taa Glu Arg Lys Val Val His Gly <210> 54 <211> 615 <212> PRT <213> Bacillus stearothermophilus <400> 54 Val Gly Leu Leu Asp Glu Leu Lys Glu Arg Ile Leu Ile Ala Asp Gly Ala Met Gly Thr Leu Leu Tyr Ser His Gly Ile Asp Arg Cys Phe Glu Glu Leu Asn Leu Ser Asn Pro Asp Glu Ile Val His Ile His Glu Ala Tyr Ile Ala Ala Gly Ala Asp Val Ile Gln Thr Asn Thr Tyr Gly Ala Asn Tyr Val Lys Leu Ala Arg Tyr Gly Leu Glu Asp Glu Val Pro Ala Ile Asn Arg Ala Ala Val Arg Leu Ala Arg Gln Ala Ala Asn Gly Arg Ala Tyr Val Leu Gly Thr Ile Gly Gly Leu Arg Thr Leu Asn Lys Ser Val Val Thr Leu Glu Glu Val Lys Arg Thr Phe Arg Glu Gln Leu Phe 120 115 Val Leu Leu Ala Glu Gly Val Asp Gly Val Leu Leu Glu Thr Tyr Tyr 135 Asp Leu Glu Glu Leu Glu Thr Val Leu Ala Ile Ala Arg Lys Glu Thr 155 145 Asp Leu Pro Ile Ile Ala His Val Ser Leu His Glu Val Gly Val Leu 170 Gln Asp Gly Thr Pro Leu Ala Asp Ala Leu Ala Arg Leu Glu Ala Leu 180

Gly Ala Asp Val Val Gly Leu Asn Cys Arg Leu Gly Pro Tyr His Met

195 200 Leu Arg Ser Leu Glu Glu Val Pro Leu Pro Asn Arg Ala Phe Leu Ser 215 Ala Tyr Pro Asn Ala Ser Leu Pro Asp Tyr Arg Asp Gly Arg Leu Val 235 Tyr Glu Thr Asn Ala Glu Tyr Phe Glu Glu Thr Ala Lys Ala Phe Arg Asp Gln Gly Val Arg Leu Ile Gly Gly Cys Cys Gly Thr Thr Pro Lys His Ile Glu Ala Met Ala Lys Ala Leu Ser Asp Arg Thr Pro Val Thr Glu Lys Thr Val Lys Arg Arg Ala Val Ser Val Ser Val Gln Ala Glu 295 Arg Pro Ala Pro Ser Pro Leu Pro Glu Leu Ala Arg Thr His Arg Ser Val Ile Val Glu Leu Asp Pro Pro Lys Lys Leu Gly Ile Asp Lys Phe Leu Ala Gly Ala Lys Ala Leu His Asp Ala Gly Ile Asp Ala Leu Thr Leu Ala Asp Asn Ser Leu Ala Thr Pro Arg Ile Ser Asn Ala Ala Val Ala Thr Ile Ile Lys Glu Gln Leu Gly Ile Arg Pro Leu Val His Ile 375 Thr Cys Arg Asp Arg Asn Leu Ile Gly Leu Gln Ser His Leu Met Gly Leu His Thr Leu Gly Ile Thr Asp Val Leu Ala Ile Thr Gly Asp Pro Ser Lys Ile Gly Asp Phe Pro Gly Ala Thr Ser Val Tyr Asp Leu Ser 425 Ser Phe Asp Leu Ile Arg Leu Ile Arg Gln Phe Asn Glu Gly Leu Ser Tyr Ser Gly Lys Pro Leu Gly Gln Lys Thr Asn Phe Ser Ile Gly Ala Ala Phe Asn Pro Asn Val Arg His Leu Asp Lys Ala Val Glu Arg Met 465 Glu Lys Lys Ile Gln Cys Gly Ala His Tyr Phe Leu Thr Gln Pro Ile 490 Tyr Ser Glu Glu Lys Ile Val Glu Val His Glu Ala Thr Lys His Leu 500 Asp Thr Pro Ile Tyr Ile Gly Ile Met Pro Leu Val Ser Ala Arg Asn 520

Ala	Asp 530	Phe	Leu	His	His	Glu 535	Val	Pro	Gly	Ile	Thr 540	Leu	Ser	Asp	Glu	
									_	_	_					
Ile	Arq	Ala	Arg	Met	Ala	Ala	Cys	Ser	Gly.	Asp	Pro	Val	GID	Ala	Ala	
545	3		_		550					55 <b>5</b>					560	
T 220	Gl <sub>3</sub>	Gly	Tle	Ala	Ile	Ala	Lys	Ser	Leu	Ile	Asp	Ala	Ala	Phe	Asp	
гув	GIU	Gry	110	565					570		_			575		
				505												
_			07	Ile	Tyr	T.e.11	TIE	Thr	Pro	Phe	Leu	Arq	Tyr	Asp	Met	
Leu	Phe	Asn		TIE	TAT	Бец	110	585				3	590	_		
			580					303								
		_	_	7	T		T10	wi c	Glu	Tare	G] 11	Δla	Δla	Ala	Lvs	
Thr	Val	Glu	Leu	Vaı	Arg	TYP	116	пте	GIU	nys	GIU	605	7124		Lys	
		595					600					605				•
				_												
Glu	Arg	Lys	Val	Val	His	GTÅ										*
	610					615				,						
														•		
								•								
-210	)> 5!	5														
_	L> 5									,						
	2> Di															
-21	) - K	inet'	lich	e Sec	ruen	Z										
<2.1.	3 / K	ms c.														
-00	n -															
<22	)> 	<b>-</b>	ih	ung o	ler l	លាំពនា	tlic	hen	Seau	enz:	PCR ·	prim	er			
<22	3> B	escn	rein	ung (	ici ,	LUIID				,						
	_	_														*
<40	0 > 5	5	_	gcgg					caat	ataa	aat	acco	cac	aσ		52
CCC	ggga	tcc s	gcta	gegge	eg eg	geeg:	guug	y cc	caac	9094	uuu			-3		
	0> 5															
<21	1> 5	3														
<21 <21	1> 5 2> D	3 NA														
<21 <21	1> 5 2> D	3 NA	lich	e Sed	quena	z										
<21 <21	1> 5 2> D	3 NA	lich	e Sed	quena	z										
<21 <21 <21	1> 5 2> D 3> K	3 NA ünst														
<21 <21 <21	1> 5 2> D 3> K	3 NA ünst					tlic	hen	Sequ	enz:	PCR	prim	ner			÷
<21 <21 <21	1> 5 2> D 3> K	3 NA ünst		e Sec			tlic	hen	Sequ	enz:	PCR	prim	ner			÷
<21 <21 <21 <22 <22	1> 5 2> D 3> K 0> 3> B	3 NA ünst esch	reib	ung (	der J	cüns										
<21 <21 <21 <22 <22	1> 5 2> D 3> K 0> 3> B	3 NA ünst esch	reib	ung (	der J	cüns								tcg		53
<21 <21 <21 <22 <22	1> 5 2> D 3> K 0> 3> B	3 NA ünst esch	reib		der J	cüns								tcg		
<21 <21 <21 <22 <22	1> 5 2> D 3> K 0> 3> B	3 NA ünst esch	reib	ung (	der J	cüns								tcg		
<21 <21 <22 <22 <40 tct	1> 5 2> D 3> K 0> 3> B 0> 5 agac	3 NA ünst esch esch	reib	ung (	der J	cüns								tcg		
<21 <21 <22 <22 <40 tct	1> 5 2> D 3> K 0> 3> B 0> 5 agac	3 NA ünst esch tcg	reib	ung (	der J	cüns								tcg		
<21 <21 <22 <22 <40 tct <21 <21	1> 5 2> D 3> K 0> 3> B 0> 5 agac 0> 5	3 NA ünst esch 6 tcg 7	reib	ung (	der J	cüns								tcg		
<21 <21 <22 <22 <40 tct <21 <21 <21 <21 <21 <21	1 > 5 2 > D 3 > K 0 > 3 0 > 5 agac 0 > 5 1 > 4 2 > D	3 NA unst esch 6 tcg 7 7	reib agcg	ung (	der l	cuns								tcg		
<21 <21 <22 <22 <40 tct <21 <21 <21 <21 <21 <21	1 > 5 2 > D 3 > K 0 > 3 0 > 5 agac 0 > 5 1 > 4 2 > D	3 NA unst esch 6 tcg 7 7	reib agcg	ung (	der l	cuns								tcg		
<21 <21 <22 <22 <40 tct <21 <21 <21 <21 <21	1> 5 2> D 3> K 0> 3 0> 5 agac 0> 5 1> 4 2> D 3> K	3 NA unst esch 6 tcg 7 7	reib agcg	ung (	der l	cuns								tcg		
<21 <21 <22 <22 <40 tct <21 <21 <21 <21 <21 <21	1> 5 2> D 3> K 0> 3 0> 5 agac 0> 5 1> 4 2> D	3 NA ünst esch 6 tcg 7 7 NA ünst	reib agcg	ung ( gccge	der l	cũns cegg	cctt	t aa	attg	aaga	. cga	aagg	gee	tcg		
<21 <21 <22 <22 <40 tct <21 <21 <21 <21 <21 <21	1> 5 2> D 3> K 0> 3 0> 5 agac 0> 5 1> 4 2> D	3 NA ünst esch 6 tcg 7 7 NA ünst	reib agcg	ung (	der l	cũns cegg	cctt	t aa	attg	aaga	. cga	aagg	gee	tcg		
<21 <21 <22 <22 <40 tct <21 <21 <21 <21 <21 <21	1> 5 2> D 3> K 0> 3 0> 5 agac 0> 5 1> 4 2> D	3 NA ünst esch 6 tcg 7 7 NA ünst	reib agcg	ung ( gccge	der l	cũns cegg	cctt	t aa	attg	aaga	. cga	aagg	gee	tcg		
<21 <21 <22 <22 <40 tct <21 <21 <21 <21 <21 <21 <21 <21 <21 <21	1> 5 2> D 3> K 0> 3> B 0> 5 agac 0> 5 1> 4 2> D 3> K	3 NA ünst esch 6 tcg 7 7 NA ünst esch	reib agcg lich	ung ( gccg( e Sec	der l eg go quen:	cüns eegge z	cctt	t aa hen	attg Sequ	aaga	cga	aagg	gcc ner	tcg		53
<21 <21 <22 <22 <40 tct <21 <21 <21 <21 <21 <21 <21 <21 <21 <21	1> 5 2> D 3> K 0> 3> B 0> 5 agac 0> 5 1> 4 2> D 3> K	3 NA ünst esch 6 tcg 7 7 NA ünst esch	reib agcg lich	ung ( gccg( e Sec	der l eg go quen:	cüns eegge z	cctt	t aa hen	attg Sequ	aaga	cga	aagg	gcc ner	tcg		
<21 <21 <22 <22 <40 tct <21 <21 <21 <21 <21 <21 <21 <21 <21 <21	1> 5 2> D 3> K 0> 3> B 0> 5 agac 0> 5 1> 4 2> D 3> K	3 NA ünst esch 6 tcg 7 7 NA ünst esch	reib agcg lich	ung ( gccge	der l eg go quen:	cüns eegge z	cctt	t aa hen	attg Sequ	aaga	cga	aagg	gcc ner	tcg		53
<21 <21 <22 <22 <40 tct <21 <21 <21 <21 <21 <21 <21 <21 <21 <21	1> 5 2> D 3> K 0> 3> B 0> 5 agac 0> 5 1> 4 2> D 3> K	3 NA ünst esch 6 tcg 7 7 NA ünst esch	reib agcg lich	ung ( gccg( e Sec	der l eg go quen:	cüns eegge z	cctt	t aa hen	attg Sequ	aaga	cga	aagg	gcc ner	tcg		53
<21 <21 <22 <22 <40 tct <21 <21 <21 <21 <21 <21 <21 <22 <40 gag	1> 5 2> D 3> K 0> 3> B 0> 5 agac 0> 4 2> D 3> K 0> B 0> 5 1> D 3> B	3 NA ünst esch 6 tcg 7 7 NA ünst esch 7	reib agcg lich	ung ( gccg( e Sec	der l eg go quen:	cüns eegge z	cctt	t aa hen	attg Sequ	aaga	cga	aagg	gcc ner	teg		53
<21 <21 <22 <22 <40 tct <21 <21 <21 <21 <21 <21 <21 <21 <21 <21	1> 5 2> D 3> K 0> 3> B 0> 5 agac 0> 4 2> D 3> K 0> 5 ac 0> 5 1> D 3> B	3 NA ünst esch tcg 7 7 NA ünst esch 7 aga	reib agcg lich	ung ( gccg( e Sec	der l eg go quen:	cüns eegge z	cctt	t aa hen	attg Sequ	aaga	cga	aagg	gcc ner	tcg		53
<21 <21 <22 <22 <40 tct <21 <21 <21 <21 <21 <21 <21 <21 <21 <21	1> 5 2> D 3> K 0> B 0> 5 ac 0> 4 2> K 0> B 0> 5 1> D 0> C 0> S 0> C	3 NA ünst esch 6 tcg 7 7 NA ünst esch 7 aga	reib agcg lich	ung ( gccg( e Sec	der l eg go quen:	cüns eegge z	cctt	t aa hen	attg Sequ	aaga	cga	aagg	gcc ner	tcg	1	53
<21 <21 <22 <22 <40 tct <21 <21 <21 <21 <21 <21 <21 <22 <40 gag	1 > 5 D	3 NA Unst esch ftcg 7 NA Unst esch 7 NA NA	reib agcg lich reib	ung ( gccg( e Sec	der l	cüns ccgg cüns	cctt	t aa hen	attg Sequ	aaga	cga	aagg	gcc ner	tcg		53

<211> 33

<220> <223> Beschreibung der künstlichen Sequenz:PCR primer <400> 58 gagaggcgcg ccgctagcgt gggcgaagaa ctccagca 38 <210> 59 <211> 34 <212> DNA <213> Künstliche Sequenz <220> <223> Beschreibung der künstlichen Sequenz:PCR primer <400> 59 gagagggggg ccgcgcaaag tcccgcttcg tgaa 34 <210> 60 <211> 34 <212> DNA <213> Künstliche Sequenz <220> <223> Beschreibung der künstlichen Sequenz:PCR primer <400> 60 gagagggcgg ccgctcaagt cggtcaagcc acgc 34 <210> 61 <211> 140 <212> DNA <213> Künstliche Sequenz <220> <223> Beschreibung der künstlichen Sequenz:PCR primer <400> 61 tegaatttaa atetegagag geetgaegte gggeeeggta ceaegegtea tatgaetagt 60 teggaeetag ggatategte gacategatg etettetgeg ttaattaaca attgggatee 120 tctagacccg ggatttaaat 140 <210> 62 <211> 140 <212> DNA <213> Künstliche Sequenz <220> <223> Beschreibung der künstlichen Sequenz:PCR primer <400> 62 gatcatttaa atcccgggtc tagaggatcc caattgttaa ttaacgcaga agagcatcga 60 tgtcgacgat atccctaggt ccgaactagt catatgacgc gtggtaccgg gcccgacgtc 120 aggeeteteg agatttaaat <210> 63

```
<212> DNA
<213> Künstliche Sequenz
<220>
<223> Beschreibung der künstlichen Sequenz:PCR primer
<400> 63
                                                                  33
gagageggee geegateett tttaacceat cae
<210> 64
<211> 32
<212> DNA
<213> Künstliche Sequenz
<220>
<223> Beschreibung der künstlichen Sequenz:PCR primer
<400> 64
                                                                  32
aggageggee gecateggea ttttettttg eg
<210> 65
<211> 5091
<212> DNA
<213> Künstliche Sequenz
<220>
<223> Beschreibung der künstlichen Sequenz:Plasmid
<400> 65
geogegactg cettegegaa geettgeece geggaaattt cetecacega gttegtgeac 60
acccetatge caagettett teaccetaaa ttegagagat tggattetta eegtggaaat 120
tettegeaaa aategteece tgategeect tgegaegttg gegteggtge egetggttge 180
gettggettg accgaettga teageggeeg etegatttaa atetegagag geetgaegte 240
gggcccggta ccacgcgtca tatgactagt tcggacctag ggatatcgtc gacatcgatg 300
ctcttctgcg ttaattaaca attgggatcc tctagacccg ggatttaaat cgctagcggg 360
ctgctaaagg aagcggaaca cgtagaaagc cagtccgcag aaacggtgct gaccccggat 420
gaatgtcage tactgggcta tctggacaag ggaaaacgca agcgcaaaga gaaagcaggt 480
agettgeagt gggettacat ggegataget agaetgggeg gttttatgga cageaagega 540
accggaattg ccagetgggg egecetetgg taaggttggg aagceetgea aagtaaactg 600
gatggctttc ttgccgccaa ggatctgatg gcgcagggga tcaagatctg atcaagagac 660
aggatgagga tegtttegea tgattgaaca agatggattg cacgeaggtt etceggeege 720
ttgggtggag aggetattcg gctatgactg ggcacaacag acaatcggct gctctgatgc 780
egeegtette eggeteteag egeagggeg eceggttett tttgtcaaga eegaeetete 840
cggtgccctg aatgaactgc aggacgaggc agcgcggcta tcgtggctgg ccacgacggg 900
cgttccttgc gcagctgtgc tcgacgttgt cactgaagcg ggaagggact ggctgctatt 960
gggcgaagtg ccggggcagg atctcctgtc atctcacctt gctcctgccg agaaagtatc 1020
catcatggct gatgcaatgc ggcggctgca tacgcttgat ccggctacct gcccattcga 1080
ccaccaagcg aaacatcgca tcgagcgagc acgtactcgg atggaagccg gtcttgtcga 1140
tcaggatgat ctggacgaag agcatcaggg gctcgcgcca gccgaactgt tcgccaggct 1200
caaggegege atgeeegacg gegaggatet egtegtgace catggegatg cetgettgee 1260
gaatatcatg gtggaaaatg gccgcttttc tggattcatc gactgtggcc ggctgggtgt 1320
ggcggaccgc tatcaggaca tagcgttggc tacccgtgat attgctgaag agcttggcgg 1380
cgaatgggct gaccgcttcc tcgtgcttta cggtatcgcc gctcccgatt cgcagcgcat 1440
cgccttctat cgccttcttg acgagttctt ctgagcggga ctctggggtt cgaaatgacc 1500
gaccaagega egeccaacet gecateaega gatttegatt ceaeegeege ettetatgaa 1560
aggttgggct teggaategt ttteegggae geeggetgga tgateeteea gegeggggat 1620
ctcatgctgg agttcttcgc ccacgctagc ggcgcgcgg ccggcccggt gtgaaatacc 1680
gcacagatgc gtaaggagaa aataccgcat caggcgctct tccgcttcct cgctcactga 1740
ctcgctgcgc tcggtcgttc ggctgcggcg agcggtatca gctcactcaa aggcggtaat 1800
```

acggttatcc acagaatcag gggataacgc aggaaagaac atgtgagcaa aaggccagca 1860 aaaggccagg aaccgtaaaa aggccgcgtt gctggcgttt ttccataggc tccgccccc 1920 tgacgagcat cacaaaaatc gacgctcaag tcagaggtgg cgaaacccga caggactata 1980 aagataccag gcgtttcccc ctggaagctc cctcgtgcgc tctcctgttc cgaccctgcc 2040 gcttaccgga tacctgtccg cctttctccc ttcgggaagc gtggcgcttt ctcatagctc 2100 acgctgtagg tatctcagtt cggtgtaggt cgttcgctcc aagctgggct gtgtgcacga 2160 accecegtt cagecegace getgegeett atceggtaac tategtettg agtecaacce 2220 ggtaagacac gacttatcgc cactggcagc agccactggt aacaggatta gcagagcgag 2280 gtatgtaggc ggtgctacag agttcttgaa gtggtggcct aactacggct acactagaag 2340 gacagtattt ggtatctgcg ctctgctgaa gccagttacc ttcggaaaaa gagttggtag 2400 ctcttgatcc ggcaaacaaa ccaccgctgg tagcggtggt ttttttgttt gcaagcagca 2460 gattacgcgc agaaaaaaag gatctcaaga agatcctttg atcttttcta cggggtctga 2520 cgctcagtgg aacgaaaact cacgttaagg gattttggtc atgagattat caaaaaggat 2580 cttcacctag atcettttaa aggeeggeeg eggeegega aagteeeget tegtgaaaat 2640 tttcgtgccg cgtgattttc cgccaaaaac tttaacgaac gttcgttata atggtgtcat 2700 gacetteacg acgaagtact aaaattggcc cgaatcatca gctatggatc tctctgatgt 2760 cgcgctggag tccgacgcgc tcgatgctgc cgtcgattta aaaacggtga tcggattttt 2820 ccgagctctc gatacgacgg acgcgccagc atcacgagac tgggccagtg ccgcgagcga 2880 cctagaaact ctcgtggcgg atcttgagga gctggctgac gagctgcgtg ctcggccagc 2940 gccaggagga cgcacagtag tggaggatgc aatcagttgc gcctactgcg gtggcctgat 3000 tcctccccgg cctgacccgc gaggacggcg cgcaaaatat tgctcagatg cgtgtcgtgc 3060 cgcagccage cgcgagcgcg ccaacaaacg ccacgccgag gagctggagg cggctaggtc 3120 gcaaatggcg ctggaagtgc gtcccccgag cgaaattttg gccatggtcg tcacagagct 3180 ggaageggea gegagaatta tegegategt ggeggtgeee geaggeatga caaacategt 3240 aaatgeegeg tttegtgtge egtggeegee caggaegtgt cagegeegee accaeetgea 3300 ccgaatcggc agcagcgtcg cgcgtcgaaa aagcgcacag gcggcaagaa gcgataagct 3360 gcacgaatac ctgaaaaatg ttgaacgccc cgtgagcggt aactcacagg gcgtcggcta 3420 acccccagtc caaacctggg agaaagcgct caaaaatgac tctagcggat tcacgagaca 3480 ttgacacacc ggcctggaaa ttttccgctg atctgttcga cacccatccc gagctcgcgc 3540 tgcgatcacg tggctggacg agcgaagacc gccgcgaatt cctcgctcac ctgggcagag 3600 aaaatttcca gggcagcaag acccgcgact tcgccagcgc ttggatcaaa gacccggaca 3660 cggagaaaca cagccgaagt tataccgagt tggttcaaaa tcgcttgccc ggtgccagta 3720 tgttgctctg acgcacgcgc agcacgcagc cgtgcttgtc ctggacattg atgtgccgag 3780 ccaccaggcc ggcgggaaaa tcgagcacgt aaaccccgag gtctacgcga ttttggagcg 3840 ctgggcacgc ctggaaaaag cgccagcttg gatcggcgtg aatccactga gcgggaaatg 3900 ccageteate tggeteattg atceggtgta tgccgcagca ggcatgagca gcccgaatat 3960 gegeetgetg getgeaacga cegaggaaat gaccegegtt tteggegetg accaggettt 4020 ttcacatagg ctgagecgtg gecaetgeae teteegaega teecageegt accgetggea 4080 tgcccagcac aatcgcgtgg atcgcctagc tgatcttatg gaggttgctc gcatgatctc 4140 aggcacagaa aaacctaaaa aacgctatga gcaggagttt tctagcggac gggcacgtat 4200 cgaagcggca agaaaagcca ctgcggaagc aaaagcactt gccacgcttg aagcaagcct 4260 gccgagcgcc gctgaagcgt ctggagagct gatcgacggc gtccgtgtcc tctggactgc 4320 tccagggcgt gccgccgtg atgagacggc ttttcgccac gctttgactg tgggatacca 4380 gttaaaagcg gctggtgagc gcctaaaaga caccaagggt catcgagcct acgagcgtgc 4440 ctacaccgtc gctcaggcgg tcggaggagg ccgtgagcct gatctgccgc cggactgtga 4500 ccgccagacg gattggccgc gacgtgtgcg cggctacgtc gctaaaggcc agccagtcgt 4560 ccctgctcgt cagacagaga cgcagagcca gccgaggcga aaagctctgg ccactatggg 4620 aagacgtggc ggtaaaaagg ccgcagaacg ctggaaagac ccaaacagtg agtacgcccg 4680 agcacagcga gaaaaactag ctaagtccag tcaacgacaa gctaggaaag ctaaaggaaa 4740 tcgcttgacc attgcaggtt ggtttatgac tgttgaggga gagactggct cgtggccgac 4800 aatcaatgaa gctatgtctg aatttagcgt gtcacgtcag accgtgaata gagcacttaa 4860 ggtctgcggg cattgaactt ccacgaggac gccgaaagct tcccagtaaa tgtgccatct 4920 cgtaggcaga aaacggttcc cccgtagggt ctctctcttg gcctcctttc taggtcgggc 4980 tgattgctct tgaagctctc taggggggct cacaccatag gcagataacg ttccccaccg 5040 getegeeteg taagegeaca aggactgete ccaaagatet teaaageeac t 5091

<sup>&</sup>lt;210> 66

<sup>&</sup>lt;211> 4323

<sup>&</sup>lt;212> DNA



<213> Künstliche Sequenz

<220> <223> Beschreibung der künstlichen Sequenz: Plasmid

teteteageg tatggttgte geetgagetg tagttgeett categatgaa etgetgtaca 60 <400> 66 ttttgatacg tttttccgtc accgtcaaag attgatttat aatcctctac accgttgatg 120 ttcaaagage tgtctgatge tgatacgtta acttgtgcag ttgtcagtgt ttgtttgccg 180 taatgtttac cggagaaatc agtgtagaat aaacggattt ttccgtcaga tgtaaatgtg 240 getgaacetg accattettg tgtttggtet tttaggatag aatcatttge atcgaatttg 300 tegetgtett taaagaegeg geeagegttt tteeagetgt caatagaagt ttegeegaet 360 ttttgataga acatgtaaat cgatgtgtca tccgcatttt taggatctcc ggctaatgca 420 aagacgatgt ggtagccgtg atagtttgcg acagtgccgt cagcgttttg taatggccag 480 ctgtcccaaa cgtccaggcc ttttgcagaa gagatatttt taattgtgga cgaatcaaat 540 tcagaaactt gatatttttc atttttttgc tgttcaggga tttgcagcat atcatggcgt 600 gtaatatggg aaatgeegta tgttteetta tatggetttt ggttegttte tttegcaaac 660 gettgagttg egeeteetge eageagtgeg gtagtaaagg ttaataetgt tgettgtttt 720 gcaaactttt tgatgttcat cgttcatgtc tcctttttta tgtactgtgt tagcggtctg 780 cttettecag cectectgtt tgaagatgge aagttagtta egeacaataa aaaaagaeet 840 aaaatatgta aggggtgacg ccaaagtata cactttgccc tttacacatt ttaggtcttg 900 cctgctttat cagtaacaaa cccgcgcgat ttacttttcg acctcattct attagactct 960 cgtttggatt gcaactggtc tattttcctc ttttgtttga tagaaaatca taaaaggatt 1020 tgcagactac gggcctaaag aactaaaaaa tctatctgtt tcttttcatt ctctgtattt 1080 titatagttt ctgttgcatg ggcataaagt tgccttttta atcacaattc agaaaatatc 1140 ataatatete attteactaa ataatagtga acggeaggta tatgtgatgg gttaaaaagg 1200 ateggeggee getegattta aatetegaga ggeetgaegt egggeeeggt accaegegte 1260 atatgactag ttcggaccta gggatatcgt cgacatcgat gctcttctgc gttaattaac 1320 aattgggate etetagaeee gggatttaaa tegetagegg getgetaaag gaageggaae 1380 acgtagaaag ccagtccgca gaaacggtgc tgaccccgga tgaatgtcag ctactgggct 1440 atctggacaa gggaaaacgc aagcgcaaag agaaagcagg tagcttgcag tgggcttaca 1500 tggcgatage tagactgggc ggttttatgg acagcaagcg aaccggaatt gccagctggg 1560 gegeeetetg gtaaggttgg gaageeetge aaagtaaaet ggatggettt ettgeegeea 1620 aggatetgat ggegeagggg atcaagatet gateaagaga caggatgagg atcgtttege 1680 atgattgaac aagatggatt gcacgcaggt tctccggccg cttgggtgga gaggctattc 1740 ggctatgact gggcacaaca gacaatcggc tgctctgatg ccgccgtgtt ccggctgtca 1800 gegeaggge geeeggttet ttttgteaag acegacetgt eeggtgeeet gaatgaactg 1860 caggacgagg cagegeget ategtggetg gecacgacgg gegtteettg egcagetgtg 1920 ctcgacgttg tcactgaagc gggaagggac tggctgctat tgggcgaagt gccggggcag 1980 gatetectgt cateteacet tgeteetgee gagaaagtat ceateatgge tgatgeaatg 2040 eggeggetge atacgettga teeggetace tgeccatteg accaceaage gaaacatege 2100 atcgagcgag cacgtactcg gatggaagcc ggtcttgtcg atcaggatga tctggacgaa 2160 gagcatcagg ggetegegee agecgaactg ttegecagge teaaggegeg catgeeegae 2220 ggcgaggate tegtegtgae ceatggegat geetgettge egaatateat ggtggaaaat 2280 ggccgctttt ctggattcat cgactgtggc cggctgggtg tggcggaccg ctatcaggac 2340 atagegttgg ctaccegtga tattgetgaa gagettggeg gegaatggge tgacegette 2400 ctcgtgcttt acggtatcgc cgctcccgat tcgcagcgca tcgccttcta tcgccttctt 2460 gacgagttet tetgageggg actetggggt tegaaatgae egaceaageg acgeecaace 2520 tgccatcacg agatttcgat tccaccgccg ccttctatga aaggttgggc ttcggaatcg 2580 ttttccggga cgccggctgg atgatectec agcgcgggga tetcatgctg gagttettcg 2640 cecaegetag eggegeeg geeggeeegg tgtgaaatac egcaeagatg egtaaggaga 2700 aaataccgca tcaggegete tteegettee tegeteactg actegetgeg eteggtegtt 2760 cggctgcggc gagcggtatc agctcactca aaggcggtaa tacggttatc cacagaatca 2820 ggggataacg caggaaagaa catgtgagca aaaggccagc aaaaggccag gaaccgtaaa 2880 aaggeegegt tgetggegtt tttccatagg eteegeeece etgaegagea teacaaaaat 2940 cgacgeteaa gteagaggtg gegaaaceeg acaggaetat aaagatacea ggegttteee 3000 cotggaaget coctegtgeg etetectgtt cegaccetge egettacegg atacetgtee 3060 geettetee ettegggaag egtggegett teteataget caegetgtag gtateteagt 3120 teggtgtagg tegttegete caagetggge tgtgtgcaeg aacceeegt teageeegae 3180 cgctgcgcct tatccggtaa ctatcgtctt gagtccaacc cggtaagaca cgacttatcg 3240 ccactggcag cagccactgg taacaggatt agcagagcga ggtatgtagg cggtgctaca 3300

```
gagttcttga agtggtggcc taactacggc tacactagaa ggacagtatt tggtatctgc 3360
gctctgctga agccagttac cttcggaaaa agagttggta gctcttgatc cggcaaacaa 3420
accaccgctg gtagcggtgg tttttttgtt tgcaagcagc agattacgcg cagaaaaaa 3480
ggatctcaag aagatcettt gatettttet aeggggtetg aegeteagtg gaacgaaaac 3540
tcacgttaag ggattttggt catgagatta tcaaaaagga tcttcaccta gatcctttta 3600
aaggccggcc gcggccgcca tcggcatttt cttttgcgtt tttatttgtt aactqttaat 3660
tgtccttgtt caaggatgct gtctttgaca acagatgttt tcttgccttt gatgttcagc 3720
aggaageteg gegeaaacgt tgattgtttg tetgegtaga atcetetgtt tgteatatag 3780
cttgtaatca cgacattgtt tcctttcgct tgaggtacag cgaagtgtga gtaagtaaag 3840
gttacatcgt taggatcaag atccatttt aacacaaggc cagttttgtt cagcggcttg 3900
tatgggccag ttaaagaatt agaaacataa ccaagcatgt aaatatcgtt agacgtaatg 3960
cogtcaatog toattittga toogogggag toagtgaaca ggtaccattt qccqttcatt 4020
ttaaagacgt tcgcgcgttc aatttcatct gttactgtgt tagatgcaat cagcggtttc 4080
atcacttttt tcagtgtgta atcatcgttt agctcaatca taccgagagc gccgtttgct 4140
aactcagccg tgcgtttttt atcgctttgc agaagttttt gactttcttg acggaagaat 4200
gatgtgcttt tgccatagta tgctttgtta aataaagatt cttcgccttg gtagccatct 4260
tcagttccag tgtttgcttc aaatactaag tatttgtggc ctttatcttc tacgtagtga 4320
gga
                                                                  4323
```

```
<210> 67
```

<211> 35

<212> DNA

<213> Künstliche Sequenz

<220>

<223> Beschreibung der künstlichen Sequenz: PCR Primer

```
<400> 67
gagagagaga cgcgtcccag tggctgagac gcatc
```

35

<210> 68

<211> 34

<212> DNA

<213> Künstliche Sequenz

<220>

<223> Beschreibung der künstlichen Sequenz: PCR Primer

<400> 68
ctctctctgt cgacgaattc aatcttacgg cctg

34

<210> 69

<211> 5860



<212> DNA

<213> Künstliche Sequenz

<223> Beschreibung der künstlichen Sequenz: Plasmid

<400> 69 cccggtacca	cgcgtcccag	tggctgagac	gcatccgcta	aagccccagg	aaccctgtgc	60
agaaagaaaa	cactcctctg	gctaggtaga	cacagtttat	aaaggtagag	ttgagcgggt	120
aactgtcagc	acgtagatcg	aaaggtgcac	aaaggtggcc	ctggtcgtac	agaaatatgg	180
cggttcctcg	cttgagagtg	cggaacgcat	tagaaacgtc	gctgaacgga	tcgttgccac	240
caagaaggct	ggaaatgatg	tegtggttgt	ctgctccgca	atgggagaca	ccacggatga	300
acttctagaa	cttgcagcgg	cagtgaatcc	cgttccgcca	gctcgtgaaa	tggatatgct	360
cctgactgct	ggtgagcgta	tttctaacgc	tctcgtcgcc	atggctattg	agtcccttgg	420
cgcagaagcc	caatctttca	cgggctctca	ggctggtgtg	ctcaccaccg	agcgccacgg	480
aaacgcacgc	attgttgatg	tcactccagg	tcgtgtgcgt	gaagcactcg	atgagggcaa	540
gatctgcatt	gttgctggtt	tccagggtgt	taataaagaa	accegegatg	tcaccacgtt	600
gggtcgtggt	ggttctgaca	ccactgcagt	tgcgttggca	gctgctttga	acgctgatgt	660
gtgtgagatt	tactcggacg	ttgacggtgt	gtataccgct	gacccgcgca	tegtteetaa	720
tgcacagaag	ctggaaaagc	tcagcttcga	agaaatgctg	gaacttgctg	ctgttggctc	780
caagattttg	gtgctgcgca	gtgttgaata	cgctcgtgca	ttcaatgtgc	cacttcgcgt	840
acgctcgtct	tatagtaatg	atcccggcac	tttgattgcc	ggctctatgg	aggatattcc	900
tgtggaagaa	gcagtcctta	ccggtgtcgc	aaccgacaag	tccgaagcca	aagtaaccgt	960
tctgggtatt	tccgataagc	caggcgaggc	tgcgaaggtt	ttccgtgcgt	tggctgatgc	1020
agaaatcaac	attgacatgg	ttctgcagaa	cgtctcttct	gtagaagacg	gcaccaccga	1080
catcaccttc	acctgccctc	gttccgacgg	ccgccgcgcg	atggagatct	tgaagaagct	1140
					aagtctccct	1200
cgtgggtgct	ggcatgaagt	ctcacccagg	tgttaccgca	gagttcatgg	g aagetetgeg	1260
cgatgtcaac	gtgaacatcg	aattgatttc	cacctctgag	attcgtattt	: ccgtgctgat	1320
ccgtgaagat	gatctggatg	ctgctgcacg	tgcattgcat	gagcagttco	agctgggcgg	1380
cgaagacgaa	geegtegttt	atgcaggcac	cggacgctaa	agttttaaag	g gagtagtttt	1440
acaatgacca	ccatcgcagt	tgttggtgca	accggccagg	tcggccaggt	: tatgcgcacc	1500
cttttggaag	agcgcaattt	cccagctgac	actgttcgtt	tetttgette	c cccacgttcc	1560









tecetteggg aagegtggeg ettteteata geteaegetg taggtatete agtteggtgt 3420 aggtcgttcg ctccaagctg ggctgtgtgc acgaaccccc cgttcagccc gaccgctgcg 3480 ccttatccgg taactatcgt cttgagtcca acccggtaag acacgactta tcgccactgg 3540 cagcagccac tggtaacagg attagcagag cgaggtatgt aggcggtgct acagagttct 3600 tgaagtggtg geetaactae ggetacaeta gaaggaeagt atttggtate tgegetetge 3660 tgaagccagt taccttcgga aaaagagttg gtagctcttg atccggcaaa caaaccaccg 3720 ctggtagcgg tggttttttt gtttgcaagc agcagattac gcgcagaaaa aaaggatctc 3780 aagaagatcc tttgatcttt tctacggggt ctgacgctca gtggaacgaa aactcacgtt 3840 aagggatttt ggtcatgaga ttatcaaaaa ggatcttcac ctagatcctt ttaaaggccg 3900 geogeggeeg ceateggeat tttettttge gtttttattt gttaactgtt aattgteett 3960 gttcaaggat gctgtctttg acaacagatg ttttcttgcc tttgatgttc agcaggaagc 4020 teggegeaaa egttgattgt ttgtetgegt agaateetet gtttgteata tagettgtaa 4080 tcacgacatt gtttcctttc gcttgaggta cagcgaagtg tgagtaagta aaggttacat 4140 cgttaggatc aagatccatt tttaacacaa ggccagtttt gttcagcggc ttgtatgggc 4200 cagttaaaga attagaaaca taaccaagca tgtaaatatc gttagacgta atgccgtcaa 4260 togtcatttt tgatccgcgg gagtcagtga acaggtacca tttgccgttc attttaaaga 4320 cgttcgcgcg ttcaatttca tctgttactg tgttagatgc aatcagcggt ttcatcactt 4380 ttttcagtgt gtaatcatcg tttagctcaa tcataccgag agcgccgttt gctaactcag 4440 ccgtgcgttt tttatcgctt tgcagaagtt tttgactttc ttgacggaag aatgatgtgc 4500 ttttgccata gtatgctttg ttaaataaag attcttcgcc ttggtagcca tcttcagttc 4560 cagtgtttgc ttcaaatact aagtatttgt ggcctttatc ttctacgtag tgaggatctc 4620 tcagcgtatg gttgtcgcct gagctgtagt tgccttcatc gatgaactgc tgtacatttt 4680 gatacgtttt teegteaceg teaaagattg atttataate etetacaceg ttgatgttca 4740 aagagetgte tgatgetgat aegttaaett gtgeagttgt eagtgtttgt ttgeegtaat 4800 gtttaccgga gaaatcagtg tagaataaac ggatttttcc gtcagatgta aatgtggctg 4860 aacctgacca ttcttgtgtt tggtctttta ggatagaatc atttgcatcg aatttgtcgc 4920 tgtctttaaa gacgcggcca gcgtttttcc agctgtcaat agaagtttcg ccgacttttt 4980 gatagaacat gtaaatcgat gtgtcatccg catttttagg atctccggct aatgcaaaga 5040 cgatgtggta gccgtgatag tttgcgacag tgccgtcagc gttttgtaat ggccagctgt 5100 cccaaacgtc caggcctttt gcagaagaga tatttttaat tgtggacgaa tcaaattcag 5160 aaacttgata tttttcattt ttttgctgtt cagggatttg cagcatatca tggcgtgtaa 5220





tatgggaaat gccgtatgtt tccttatatg gcttttggtt cgtttctttc gcaaacgctt 5280 gagttgcgcc tcctgccagc agtgcggtag taaaggttaa tactgttgct tgttttgcaa 5340 actttttgat gttcatcgtt catgtctcct tttttatgta ctgtgttagc ggtctgcttc 5400 ttccagccct cctgtttgaa gatggcaagt tagttacgca caataaaaaa agacctaaaa 5460 tatgtaaggg gtgacgccaa agtatacact ttgcccttta cacattttag gtcttgcctg 5520 ctttatcagt aacaaacccg cgcgatttac ttttcgacct cattctatta gactctcgtt 5580 tggattgcaa ctggtctatt ttcctctttt gtttgataga aaatcataaa aggatttgca 5640 gactacgggc ctaaagaact aaaaaatcta tctgtttctt ttcattctct gtatttttta 5700 tagtttctgt tgcatgggca taaagttgcc tttttaatca caattcagaa aatatcataa 5760 tatctcattt cactaaataa tagtgaacgg caggtatatg tgatgggtta aaaaggatcg 5820 geggeegete gatttaaate tegagaggee tgacgteggg 5860

<210> 70

<211> 38

<212> DNA

<213> Künstliche Sequenz

<220>

<223> Beschreibung der künstlichen Sequenz: PCR Primer

<400> 70 cggcaccacc gacatcatct tcacctgccc tcgttccg

38

<210> 71

<211> 38

<212> DNA

<213> Künstliche Sequenz

<220>

<223> Beschreibung der künstlichen Sequenz: PCR Primer

<400> 71
cggaacgagg gcaggtgaag atgatgtcgg tggtgccg

38

<210> 72

<211> 1266

<212> DNA

<213> LysC Mutante

<220>

<221> CDS

	<222	> (	1)	(126	6)													
	<223	>																
j	<400 gtg Val 1		2 ctg Leu	gtc Val	gta Val 5	cag Gln	aaa Lys	tat Tyr	ggc	ggt Gly 10	tcc Ser	tcg Ser	ctt Leu	gag Glu	agt Ser 15	gcg Ala	48	
	gaa Glu	cgc Arg	att Ile	aga Arg 20	aac Asn	gtc Val	gct Ala	gaa Glu	cgg Arg 25	atc Ile	gtt Val	gcc Ala	acc Thr	aag Lys 30	aag Lys	gct Ala	96	
	gga Gly	aat Asn	gat Asp 35	gtc Val	gtg Val	gtt Val	gtc Val	tgc Cys 40	tcc Ser	gca Ala	atg Met	gga Gly	gac Asp 45	acc Thr	acg Thr	gat Asp	144	
	gaa Glu	ctt Leu 50	cta Leu	gaa Glu	ctt Leu	gca Ala	gcg Ala 55	gca Ala	gtg Val	aat Asn	ccc Pro	gtt Val 60	ccg Pro	cca Pro	gct Ala	cgt Arg	192	
	gaa Glu 65	atg Met	gat Asp	atg Met	ctc Leu	ctg Leu 70	act Thr	gct Ala	ggt Gly	gag Glu	cgt Arg 75	att Ile	tct Ser	aac Asn	gct Ala	ctc Leu 80	240	
	gtc Val	gcc Ala	atg Met	gct Ala	att Ile 85	gag Glu	tcc Ser	ctt Leu	ggc Gly	gca Ala 90	gaa Glu	gcc Ala	caa Gln	tct Ser	ttc Phe 95	acg Thr	288	
	ggc Gly	tct Ser	cag Gln	gct Ala 100	ggt Gly	gtg Val	ctc Leu	acc Thr	acc Thr 105	gag Glu	cgc Arg	cac His	gga Gly	aac Asn 110	gca Ala	cgc Arg	336	
	att Ile	gtt Val	gat Asp 115	gtc Val	act Thr	cca Pro	ggt Gly	cgt Arg 120	gtg Val	cgt Arg	gaa Glu	gca Ala	ctc Leu 125	gat Asp	gag Glu	gjå aac	384	
	aag Lys	atc Ile 130	tgc Cys	att Ile	gtt Val	gct Ala	ggt Gly 135	ttc Phe	cag Gln	ggt Gly	gtt Val	aat Asn 140	aaa Lys	gaa Glu	acc Thr	cgc Arg	432	
	gat Asp 145	Val	acc Thr	acg Thr	ttg Leu	ggt Gly 150	cgt Arg	ggt Gly	ggt Gly	tct Ser	gac Asp 155	acc Thr	act Thr	gca Ala	gtt Val	gcg Ala 160	480	
	ttg Leu	gca Ala	gct Ala	gct Ala	ttg Leu	aac Asn	gct Ala	gat Asp	gtg Val	tgt Cys	gag Glu	att Ile	tac Tyr	tcg Ser	gac Asp	gtt Val	528	

170 175

gac Asp	ggt Gly	gtg Val	tat Tyr 180	Th	e get r Ala	gac Asp	cco Pro	g cgc Arg 185	, Ile	gtt Val	cct Pro	aat Asn	gca Ala 190	cag Gln	aag Lys	576
ctg Leu	gaa Glu	aag Lys 195	Lev	ago Sei	tto Phe	gaa Glu	gaa Glu 200	ı Met	g ctg : Leu	gaa Glu	ctt Leu	gct Ala 205	gct Ala	gtt Val	ggc	624
		Ile					Ser				gct Ala 220	Arg				672
						Ser					gat Asp					720
att Ile	gcc Ala	ggc Gly	tct Ser	atg Met 245	Glu	gat Asp	att Ile	cct Pro	gtg Val 250	Glu	gaa Glu	gca Ala	gtc Val	ctt Leu 255	acc Thr	768
				Asp					Lys		acc Thr					816
								Lys			cgt Arg					864
Ala	Glu 290	Ile	Asn	Ile	Asp	Met 295	Val	Leu	Gln	Asn	gtc Val 300	Ser	Ser	Val	Glu	912
											cgt Arg					960
Arg	Ala	Met	Glu	Ile 325	Leu	Lys	Lys	Leu	Gln 330	Val	cag Gln	Gly	Asn	Trp 335	Thr	1008
Asn	Val	Leu	Tyr 340	Asp	Asp	Gln	Val	Gly 345	Lys	Val	tcc Ser	Leu	Val 350	Gly	Ala	<b>1056</b>
Gly	Met	Lys 355	Ser	His	Pro	Gly	Val 360	Thr	Ala	Glu	ttc Phe	Met 365	Glu	Ala	Leu	1104
											acc Thr 380					1152
Ile 385	Ser	Val	Leu	Ile	Arg 390	Glu	Asp	Asp	Leu	Asp 395	gct Ala	Āla	Ala	Arg	Ala 400	1200
ttg Leu	cat His	gag Glu	Gln	ttc Phe 405	cag Gln	ctg Leu	ggc	ggc Gly	gaa Glu 410	gac Asp	gaa Glu	gcc Ala	gtc Val	gtt Val 415	tat Tyr	1248

gca ggc acc gga cgc taa Ala Gly Thr Gly Arg 420 1266

<210> 73

<211> 421

<212> PRT

<213> LysC Mutante

<400> 73

Val Ala Leu Val Val Gln Lys Tyr Gly Gly Ser Ser Leu Glu Ser Ala 1 5 10 15

Glu Arg Ile Arg Asn Val Ala Glu Arg Ile Val Ala Thr Lys Lys Ala 20 25 30

Gly Asn Asp Val Val Val Cys Ser Ala Met Gly Asp Thr Thr Asp
35 40 45

Glu Leu Leu Glu Leu Ala Ala Ala Val Asn Pro Val Pro Pro Ala Arg
50 55 60

Glu Met Asp Met Leu Leu Thr Ala Gly Glu Arg Ile Ser Asn Ala Leu 65 70 75 80

Val Ala Met Ala Ile Glu Ser Leu Gly Ala Glu Ala Gln Ser Phe Thr 85 90 95

Gly Ser Gln Ala Gly Val Leu Thr Thr Glu Arg His Gly Asn Ala Arg 100 105 110

Ile Val Asp Val Thr Pro Gly Arg Val Arg Glu Ala Leu Asp Glu Gly
115 120 125

Lys Ile Cys Ile Val Ala Gly Phe Gln Gly Val Asn Lys Glu Thr Arg 130 135 140

Asp Val Thr Thr Leu Gly Arg Gly Gly Ser Asp Thr Thr Ala Val Ala 145 150 155 160

Leu Ala Ala Leu Asn Ala Asp Val Cys Glu Ile Tyr Ser Asp Val

Asp Gly Val Tyr Thr Ala Asp Pro Arg Ile Val Pro Asn Ala Gln Lys
180 185 190

Leu Glu Lys Leu Ser Phe Glu Glu Met Leu Glu Leu Ala Ala Val Gly
195 200 205

Ser Lys Ile Leu Val Leu Arg Ser Val Glu Tyr Ala Arg Ala Phe Asn 210 215 220

Val Pro Leu Arg Val Arg Ser Ser Tyr Ser Asn Asp Pro Gly Thr Leu 225 230 235 240

Ile Ala Gly Ser Met Glu Asp Ile Pro Val Glu Glu Ala Val Leu Thr 245 250 255

Gly Val Ala Thr Asp Lys Ser Glu Ala Lys Val Thr Val Leu Gly Ile 260 265 270

Ser Asp Lys Pro Gly Glu Ala Ala Lys Val Phe Arg Ala Leu Ala Asp 275 280 285

Ala Glu Ile Asn Ile Asp Met Val Leu Gln Asn Val Ser Ser Val Glu 290 295 300

Asp Gly Thr Thr Asp Ile Ile Phe Thr Cys Pro Arg Ser Asp Gly Arg 305 310 315 320

Arg Ala Met Glu Ile Leu Lys Lys Leu Gln Val Gln Gly Asn Trp Thr 325 330 335

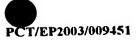
Asn Val Leu Tyr Asp Asp Gln Val Gly Lys Val Ser Leu Val Gly Ala 340 . 345 350

Gly Met Lys Ser His Pro Gly Val Thr Ala Glu Phe Met Glu Ala Leu 355 360 365

Arg Asp Val Asn Val Asn Ile Glu Leu Ile Ser Thr Ser Glu Ile Arg 370 375 380

Ile Ser Val Leu Ile Arg Glu Asp Asp Leu Asp Ala Ala Ala Arg Ala 385 390 395 400

Leu His Glu Gln Phe Gln Leu Gly Glu Asp Glu Ala Val Val Tyr
405 410 415



Ala Gly Thr Gly Arg

74 <210>

5860 <211>

DNA <212>

<213> Künstliche Sequenz

<220>

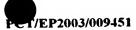
<223> Beschreibung der künstlichen Sequenz: Plasmid

<400> 74 cccggtacca cgcgtcccag tggctgagac gcatccgcta aagccccagg aaccctgtgc 60 agaaagaaaa cactcctctg gctaggtaga cacagtttat aaaggtagag ttgagcgggt 120 aactgtcagc acgtagatcg aaaggtgcac aaaggtggcc ctggtcgtac agaaatatgg 180 eggtteeteg ettgagagtg eggaaegeat tagaaaegte getgaaegga tegttgeeae 240 caagaaggct ggaaatgatg tcgtggttgt ctgctccgca atgggagaca ccacggatga 300 acttetagaa ettgeagegg eagtgaatee egtteegeea getegtgaaa tggatatget 360 cctgactget ggtgagcgta tttctaacgc tctcgtcgcc atggctattg agtcccttgg 420 cgcagaagcc caatctttca cgggctctca ggctggtgtg ctcaccaccg agcgccacgg 480 aaacgcacgc attgttgatg tcactccagg tcgtgtgcgt gaagcactcg atgagggcaa 540 gatctgcatt gttgctggtt tccagggtgt taataaagaa acccgcgatg tcaccacgtt 600 gggtcgtggt ggttctgaca ccactgcagt tgcgttggca gctgctttga acgctgatgt 660 gtgtgagatt tactcggacg ttgacggtgt gtataccgct gacccgcgca tcgttcctaa 720 tgcacagaag ctggaaaagc tcagcttcga agaaatgctg gaacttgctg ctgttggctc 780 caagattttg gtgctgcgca gtgttgaata cgctcgtgca ttcaatgtgc cacttcgcgt 840 acgctcgtct tatagtaatg atcccggcac tttgattgcc ggctctatgg aggatattcc 900 tgtggaagaa gcagtcctta ccggtgtcgc aaccgacaag tccgaagcca aagtaaccgt 960 tetgggtatt teegataage eaggegagge tgegaaggtt tteegtgegt tggetgatge 1020 agaaatcaac attgacatgg ttctgcagaa cgtctcttct gtagaagacg gcaccaccga 1080 catcatette acetgeeete gtteegaegg eegeegegeg atggagatet tgaagaaget 1140 tcaggttcag ggcaactgga ccaatgtgct ttacgacgac caggtcggca aagtctccct 1200 cgtgggtgct ggcatgaagt ctcacccagg tgttaccgca gagttcatgg aagctctgcg 1260 cgatgtcaac gtgaacatcg aattgatttc cacctctgag attcgtattt ccgtgctgat 1320









acgcaggaaa gaacatgtga gcaaaaggcc agcaaaaggc caggaaccgt aaaaaggccg 3180 cgttgctggc gtttttccat aggctccgcc cccctgacga gcatcacaaa aatcgacgct 3240 caagtcagag gtggcgaaac ccgacaggac tataaagata ccaggcgttt ccccctggaa 3300 gctccctcgt gcgctctcct gttccgaccc tgccgcttac cggatacctg tccgcctttc 3360 tecetteggg aagegtggeg ettteteata geteaegetg taggtatete agtteggtgt 3420 aggtcgttcg ctccaagctg ggctgtgtgc acgaaccccc cgttcagccc gaccgctgcg 3480 ccttatccgg taactatcgt cttgagtcca acccggtaag acacgactta tcgccactgg 3540 cagcagccac tggtaacagg attagcagag cgaggtatgt aggcggtgct acagagttct 3600 tgaagtggtg gcctaactac ggctacacta gaaggacagt atttggtatc tgcgctctgc 3660 tgaagccagt taccttcgga aaaagagttg gtagctcttg atccggcaaa caaaccaccg 3720 ctggtagegg tggttttttt gtttgcaage agcagattae gegeagaaaa aaaggatete 3780 aagaagatcc tttgatcttt tctacggggt ctgacgctca gtggaacgaa aactcacgtt 3840 aagggatttt ggtcatgaga ttatcaaaaa ggatcttcac ctagatcctt ttaaaggccg 3900 geogeggeeg ceateggeat tttettttge gtttttattt gttaactgtt aattgteett 3960 gttcaaggat gctgtctttg acaacagatg ttttcttgcc tttgatgttc agcaggaagc 4020 teggegeaaa egttgattgt ttgtetgegt agaateetet gtttgteata tagettgtaa 4080 tcacgacatt gtttcctttc gcttgaggta cagcgaagtg tgagtaagta aaggttacat 4140 cgttaggatc aagatccatt tttaacacaa ggccagtttt gttcagcggc ttgtatgggc 4200 cagttaaaga attagaaaca taaccaagca tgtaaatatc gttagacgta atgccgtcaa 4260 tegteatttt tgateegegg gagteagtga acaggtacea tttgeegtte attttaaaga 4320 cgttcgcgcg ttcaatttca tctgttactg tgttagatgc aatcagcggt ttcatcactt 4380 ttttcagtgt gtaatcatcg tttagctcaa tcataccgag agcgccgttt gctaactcag 4440 cegtgegttt tttategett tgeagaagtt tttgaettte ttgaeggaag aatgatgtge 4500 ttttgccata gtatgctttg ttaaataaag attcttcgcc ttggtagcca tcttcagttc 4560 cagtgtttgc ttcaaatact aagtatttgt ggcctttatc ttctacgtag tgaggatctc 4620 tcagcgtatg gttgtcgcct gagctgtagt tgccttcatc gatgaactgc tgtacatttt 4680 gatacgtttt tccgtcaccg tcaaagattg atttataatc ctctacaccg ttgatgttca 4740 aagagctgtc tgatgctgat acgttaactt gtgcagttgt cagtgtttgt ttgccgtaat 4800 gtttaccgga gaaatcagtg tagaataaac ggatttttcc gtcagatgta aatgtggctg 4860 aacctgacca ttettgtgtt tggtetttta ggatagaate atttgeateg aatttgtege 4920 tgtctttaaa gacgcggcca gcgtttttcc agctgtcaat agaagtttcg ccgacttttt 4980

gatagaacat gtaaatcgat gtgtcatccg catttttagg atctccggct aatgcaaaga	5040
cgatgtggta gccgtgatag tttgcgacag tgccgtcagc gttttgtaat ggccagctgt	5100
cccaaacgtc caggcctttt gcagaagaga tatttttaat tgtggacgaa tcaaattcag	5160
aaacttgata tttttcattt ttttgctgtt cagggatttg cagcatatca tggcgtgtaa	5220
tatgggaaat gccgtatgtt tecttatatg gcttttggtt cgtttctttc gcaaacgctt	5280
gagttgcgcc tcctgccagc agtgcggtag taaaggttaa tactgttgct tgttttgcaa	5340
actttttgat gttcatcgtt catgtctcct tttttatgta ctgtgttagc ggtctgcttc	5400
ttccagccct cctgtttgaa gatggcaagt tagttacgca caataaaaaa agacctaaaa	5460
tatgtaaggg gtgacgccaa agtatacact ttgcccttta cacattttag gtcttgcctg	5520
ctttatcagt aacaaacccg cgcgatttac ttttcgacct cattctatta gactctcgtt	5580
tggattgcaa ctggtctatt ttcctctttt gtttgataga aaatcataaa aggatttgca	5640
gactacgggc ctaaagaact aaaaaatcta tctgtttctt ttcattctct gtatttttta	5700
tagtttctgt tgcatgggca taaagttgcc tttttaatca caattcagaa aatatcataa	5760
tatctcattt cactaaataa tagtgaacgg caggtatatg tgatgggtta aaaaggatcg	5820
geggeegete gatttaaate tegagaggee tgaegteggg	5860

<210> 75

<211> 32

<212> DNA

<213> Künstliche Sequenz

<220>

<223> Beschreibung der künstlichen Sequenz: PCR primer

<400> 75 gagactcgag gtagacttta aacccatatt ag

32

<210> 76

<211> 29

<212> DNA

<213> Künstliche Sequenz

<220>

<223> Beschreibung der künstlichen Sequenz: PCR primer

<400>

29

93

gaagtctaga ttagcgaata gcgtcgtgg

<210> 77

<211> 6142

<212> DNA

<213> Künstliche Sequenz

<220>
<223> Beschreibung der künstlichen Sequenz: Plasmid

tcgaggtaga ctttaaaccc atattagagg gtgggggcgc agctaagcca agagctaaga <400> 60 aaactagggg acatagtggt atcgacgctg ttcaataacg gcaacctaca gtaaaaatga 120 ataaaattcc tcaaggtggc aatattcttc aattttccca taaaatacgc ccgtatgtct 180 geacaacege tacetgetge gtateagege acaateaceg atgteattte catgeeaaca 240 ccgggccagg ttccgttttc tgtagagttt atgccgccac gagatgaggc agcagaagag 300 cgactctgga aagccgccga agcatttcac gacttaggag cctcttttgt ctccgttact 360 tatggtgcag gcggatctag ccgcgagcgc acaatgcgtg tcgcgcacaa gctttctcgt 420 catcegttga ccaegetegt teateteacg ettgtggaae acaeecaaga agaattagaa 480 gaaattetgt geacttatge gteecaeggg ttgtetaaet taettgeett gegaggegat 540 cccctggca ctgacccgat ggctccgtgg gtccctaccg caggcggcct agattatgcc 600 aaagatttga tegaeetegt gegeaagaet gageagaeet egeaetttea ggtaggaatt 660 gctagtttcc cagaagggca ctaccgagcg cctagcattg aggcggatac gcaatttaca 720 ttggaaaagc tgcgagctgg cgcagagttt tcgattaccc agatgttttt tgatgtcgat 780 cactatttac gactgcgaga tcgcttggtt aaggcggatc ctgaacatgg atcaaagccg 840 atcatcccag gacttatgcc cattaccagc ttgaggtcgg ttcgtaggca gatggaatta 900 gcaggtgcca cettgectaa ggetttagaa aaacggette tegaegeage gegeggegat 960 gaggaagete ategeggega tattegeaaa gtaggaateg aagteaetae tgagatggea 1020 cagogtotta tttotgaagg gatoccagac atccatttca tgaccatgaa ttatgttcga 1080 gcgacccaag aagtactcca taatctcggc atggcgcccg cgtggggaac acagcaaggc 1140 cacgacgcta ttcgctaatc tagacccggg atttaaatcg ctagcgggct gctaaaggaa 1200 geggaacaeg tagaaageea gteegeagaa aeggtgetga eeeeggatga atgteageta 1260



WO 2004/024931



cttatcgcca	ctggcagcag	ccactggtaa	caggattagc	agagcgaggt	atgtaggcgg	3120
tgctacagag	ttcttgaagt	ggtggcctaa	ctacggctac	actagaagga	cagtatttgg	3180
tatctgcgct	ctgctgaagc	cagttacctt	cggaaaaaga	gttggtagct	cttgatccgg	3240
caaacaaacc	accgctggta	gcggtggttt	ttttgtttgc	aagcagcaga	ttacgcgcag	3300
aaaaaaagga	tctcaagaag	atcctttgat	cttttctacg	gggtctgacg	ctcagtggaa	3360
cgaaaactca	cgttaaggga	ttttggtcat	gagattatca	aaaaggatct	tcacctagat	3420
ccttttaaag	gccggccgcg	gccgcgcaaa	gtecegette	gtgaaaattt	tegtgeegeg	3480
tgattttccg	ccaaaaactt	taacgaacgt	tcgttataat	ggtgtcatga	ccttcacgac	3540
gaagtactaa	aattggcccg	aatcatcagc	tatggatctc	tctgatgtcg	cgctggagtc	3600
cgacgcgctc	gatgctgccg	tcgatttaaa	aacggtgatc	ggattttcc	gagetetega	3660
tacgacggac	gcgccagcat	cacgagactg	ggccagtgcc	gcgagcgacc	tagaaactct	3720
cgtggcggat	cttgaggagc	tggctgacga	getgegtget	cggccagcgc	caggaggacg	3780
cacagtagtg	gaggatgcaa	tcagttgcgc	ctactgcggt	ggcctgattc	ctcccggcc	3840
tgacccgcga	ggacggcgcg	caaaatattg	ctcagatgcg	tgtcgtgccg	cagccagccg	3900
cgagcgcgcc	aacaaacgcc	acgccgagga	gctggaggcg	gctaggtcgc	aaatggcgct	3960
ggaagtgcgt	ccccgagcg	aaattttggc	catggtcgtc	acagagctgg	aageggcage	4020
gagaattato	gcgatcgtgg	cggtgcccgc	aggcatgaca	aacatcgtaa	atgccgcgtt	4080
tcgtgtgccg	tggccgccca	ggacgtgtca	gegeegeeae	cacctgcacc	gaatcggcag	4140
cagcgtcgcg	cgtcgaaaaa	gcgcacaggc	ggcaagaagc	gataagetge	acgaatacct	4200
gaaaaatgtt	gaacgecccg	tgagcggtaa	ctcacagggc	gtcggctaac	ccccagtcca	4260
aacctgggag	, aaagcgctca	aaaatgactc	tagcggattc	acgagacatt	gacacaccgg	4320
cctggaaatt	: ttccgctgat	ctgttcgaca	cccatcccga	getegegetg	cgatcacgtg	4380
gctggacgag	g cgaagaccgc	cgcgaattcc	tegeteacet	gggcagagaa	aatttccagg	4440
					gagaaacaca	4500
					ttgetetgae	4560
gcacgcgcac	g cacgcagccg	tgcttgtcct	ggacattgat	gtgccgagco	accaggccgg	4620
cgggaaaato	gagcacgtaa	accccgaggt	ctacgcgatt	ttggagcgct	gggcacgcct	4680
ggaaaaagc	g ccagcttgga	tcggcgtgaa	tccactgago	gggaaatgco	agctcatctg	4740
gctcattgat	ccggtgtatg	ccgcagcagg	catgagcagc	ccgaatatgo	gcctgctggc	4800
tgcaacgaco	gaggaaatga	cccgcgtttt	cggcgctgac	caggettttt	: cacataggct	4860
gagccgtggc	cactgcactc	tccgacgatc	ccagccgtac	cgctggcatg	cccagcacaa	4920

THIS PAGE BLANK (USPTO)

THIS PAGE BLANK (USPTO)



tegegtggat egectagetg at	cttatgga ggttgctcgc	atgatctcag	gcacagaaaa	4980
acctaaaaaa cgctatgagc agg	gagttttc tagcggacgg	gcacgtatcg	aagcggcaag	5040
aaaagccact gcggaagcaa aag	gcacttgc/cacgcttgaa	gcaagcctgc	cgagcgccgc	5100
tgaagcgtct ggagagctga tcg	gacggcgt ccgtgtcctc	tggactgctc	cagggcgtgc	5160
cgcccgtgat gagacggctt tto	cgccácgc tttgactgtg	ggataccagt	taaaagcggc	5220
tggtgagcgc ctaaaagaca cca	aagggtca tcgagcctac	gagcgtgcct	acaccgtcgc	5280
tcaggcggtc ggaggaggcc gtg	gageetga tetgeegeeg	gactgtgacc	gccagacgga	5340
ttggccgcga cgtgtgcgcg gct	tacgtcge taaaggccag	ccagtcgtcc	ctgctcgtca	5400
gacagagacg cagagccagc cga	aggcgaaa agctctggcc	actatgggaa	gacgtggcgg	5460
taaaaaggcc gcagaacgct gga	aaagaccc aaacagtgag	tacgcccgag	cacagcgaga	5520
aaaactagct aagtccagtc aac	cgacaage taggaaaget	aaaggaaatc	gcttgaccat	5580
tgcaggttgg tttatgactg ttg	gagggaga gactggctcg	tggccgacaa	tcaatgaagc	5640
tatgtctgaa tttagcgtgt cac	egtcagac cgtgaataga	gcacttaagg	tctgcgggca	5700
ttgaacttcc acgaggacgc cga	aagcttc ccagtaaatg	tgccatctcg	taggcagaaa	5760
acggttcccc cgtagggtct ctc	tcttggc ctcctttcta	ggtcgggctg	attgctcttg	5820
aageteteta ggggggetea cae	cataggc agataacgtt	ccccaccggc	tegeetegta	5880
agcgcacaag gactgctccc aaa	gatette aaageeactg	ccgcgactgc	cttcgcgaag	5940
ccttgccccg cggaaatttc ctc	caccgag ttcgtgcaca	cccctatgcc	aagcttcttt	6000
caccctaaat tcgagagatt gga	ttcttac cgtggaaatt	cttcgcaaaa	atcgtcccct	6060
gategeeett gegaegttgg egt	cggtgec getggttgeg	cttggcttga	ccgacttgat	6120
cageggeege tegatttaaa te				6142

## This Page is Inserted by IFW Indexing and Scanning Operations and is not part of the Official Record

## **BEST AVAILABLE IMAGES**

Defective images within this document are accurate representations of the original documents submitted by the applicant.

Defects in the images include but are not limited to the items checked:

□ BLACK BORDERS
□ IMAGE CUT OFF AT TOP, BOTTOM OR SIDES
□ FADED TEXT OR DRAWING
□ BLURRED OR ILLEGIBLE TEXT OR DRAWING
□ SKEWED/SLANTED IMAGES
□ COLOR OR BLACK AND WHITE PHOTOGRAPHS
□ GRAY SCALE DOCUMENTS
□ LINES OR MARKS ON ORIGINAL DOCUMENT
□ REFERENCE(S) OR EXHIBIT(S) SUBMITTED ARE POOR QUALITY

## IMAGES ARE BEST AVAILABLE COPY.

OTHER:

As rescanning these documents will not correct the image problems checked, please do not report these problems to the IFW Image Problem Mailbox.

THIS PAGE BLANK (USPTO)